

BUNDESREPUBLIK DEUTSCHLAND



Prioritätsbescheinigung über die Einreichung einer Patentanmeldung

Aktenzeichen: 199 42 095.5

Anmeldetag: 3. September 1999

Anmelder/Inhaber: BASF AG, Ludwigshafen/DE

Bezeichnung: Codierende Gene neuer Proteine von Corynebacterium glutamicum

IPC: C 07 K, C 12 P, C 12 N

Die angehefteten Stücke sind eine richtige und genaue Wiedergabe der ursprünglichen Unterlagen dieser Patentanmeldung.

München, den 17. Juli 2000

Deutsches Patent- und Markenamt

Der Präsident

Im Auftrag

Faust

**CERTIFIED COPY OF
PRIORITY DOCUMENT**

BEST AVAILABLE COPY

Patentansprüche

1. Isoliertes Nukleinsäuremolekül aus *Corynebacterium glutamicum*, das ein MCP-Protein oder einen Abschnitt davon codiert.
2. Isoliertes Nukleinsäuremolekül nach Anspruch 1, wobei das Nukleinsäuremolekül ein MCP-Protein codiert, das an der Produktion einer Feinchemikalie beteiligt ist.
3. Isoliertes Nukleinsäuremolekül aus *Corynebacterium glutamicum*, ausgewählt aus der Gruppe, bestehend aus den in Anhang A aufgeführten Sequenzen, oder einem Abschnitt davon.
4. Isoliertes Nukleinsäuremolekül, das eine Polypeptidsequenz codiert, ausgewählt aus der Gruppe, bestehend aus den in Anhang B angegebenen Sequenzen.
5. Isoliertes Nukleinsäuremolekül, das eine natürlich vorkommende allelische Variante eines Polypeptides codiert, ausgewählt aus der Gruppe von Aminosäuresequenzen, bestehend aus den in Anhang B aufgeführten Sequenzen.
6. Isoliertes Nukleinsäuremolekül, umfassend eine Nukleotidsequenz, die zu mindestens 50% zu einer Nukleotidsequenz, ausgewählt aus der Gruppe, bestehend aus den in Anhang A angegebenen Sequenzen, oder einem Abschnitt davon homolog ist.
7. Isoliertes Nukleinsäuremolekül, umfassend ein Fragment mit mindestens 15 Nukleotiden einer Nukleinsäure, umfassend eine Nukleotidsequenz, ausgewählt aus der Gruppe, bestehend aus den in Anhang A angegebenen Sequenzen.
8. Isoliertes Nukleinsäuremolekül, das unter stringenten Bedingungen an ein Nukleinsäuremolekül nach einem der Ansprüche 1-7 hybridisiert.
9. Isoliertes Nukleinsäuremolekül, umfassend das Nukleinsäuremolekül nach einem der Ansprüche 1-8 oder einen Abschnitt davon und eine Nukleotidsequenz, die ein heterologes Polypeptid codiert.

10. Vektor, umfassend das Nukleinsäuremolekül nach einem der Ansprüche 1-9.
11. Vektor nach Anspruch 10, welcher ein Expressionsvektor ist.
- 5 12. Wirtszelle, die mit dem Expressionsvektor nach Anspruch 11 transfiziert ist.
13. Wirtszelle nach Anspruch 12, wobei die Zelle ein Mikroorganismus ist.
- 10 14. Wirtszelle nach Anspruch 13, wobei die Zelle zur Gattung *Corynebacterium* oder *Brevibacterium* gehört.
- 15 15. Wirtszelle nach Anspruch 12, wobei die Expression des Nukleinsäuremoleküls eine Modulation der Produktion einer Feinchemikalie von der Zelle bewirkt.
16. Wirtszelle nach Anspruch 15, wobei die Feinchemikalie ausgewählt ist aus der Gruppe, bestehend aus organischen Säuren, proteinogenen und nichtproteinogenen Aminosäuren, Purin- und Pyrimidinbasen, Nukleosiden, Nukleotiden, Lipiden, gesättigten und ungesättigten Fettsäuren, Diolen, Kohlehydraten, aromatischen Verbindungen, Vitaminen, Cofaktoren und Enzymen.
- 20 25 17. Verfahren zur Herstellung eines Polypeptides, umfassend das Züchten der Wirtszelle nach Anspruch 12 in einem geeigneten Kulturmedium, um so das Polypeptid zu produzieren.
- 30 18. Isoliertes MCP-Polypeptid aus *Corynebacterium glutamicum* oder ein Abschnitt davon.
19. Polypeptid nach Anspruch 18, wobei das Polypeptid an der Produktion einer Feinchemikalie beteiligt ist.
- 35 20. Isoliertes Polypeptid, umfassend eine Aminosäuresequenz, ausgewählt aus der Gruppe, bestehend aus den in Anhang B angegebenen Sequenzen.
- 40 21. Isoliertes Polypeptid, umfassend eine natürlich vorkommende allelische Variante eines Polypeptides, umfassend eine Aminosäuresequenz, ausgewählt aus der Gruppe, bestehend aus den in Anhang B angegebenen Sequenzen, oder einen Abschnitt davon.
- 45 22. Isoliertes Polypeptid nach einem der Ansprüche 18-21, das zudem heterologe Aminosäuresequenzen umfaßt.

23. Isoliertes Polypeptid, das von einem Nukleinsäuremolekül codiert wird, umfassend eine Nukleotidsequenz, die mindestens zu 50% homolog zu einer Nukleinsäure ist, ausgewählt aus der Gruppe, bestehend aus den in Anhang A angegebenen Sequenzen.

5 24. Isoliertes Polypeptid, umfassend eine Aminosäuresequenz, die mindestens zu 50% homolog zu einer Aminosäuresequenz ist, ausgewählt aus der Gruppe, bestehend aus den in Anhang B angegebenen Sequenzen.

10 25. Verfahren zur Herstellung einer Feinchemikalie, umfassend das Züchten einer Zelle, die einen Vektor nach Anspruch 12 enthält, so daß die Feinchemikalie produziert wird.

15 26. Verfahren nach Anspruch 25, wobei das Verfahren zudem den Schritt Gewinnen der Feinchemikalie aus der Kultur umfaßt.

20 27. Verfahren nach Anspruch 25, wobei das Verfahren zudem den Schritt Transfizieren der Zelle mit dem Vektor nach Anspruch 11 umfaßt, so daß eine Zelle erhalten wird, die den Vektor enthält.

25 28. Verfahren nach Anspruch 25, wobei die Zelle zur Gattung *Corynebacterium* oder *Brevibacterium* gehört.

30 29. Verfahren nach Anspruch 25, wobei die Zelle ausgewählt ist aus der Gruppe, bestehend aus: *Corynebacterium glutamicum*, *Corynebacterium herculis*, *Corynebacterium lilium*, *Corynebacterium acetoacidophilum*, *Corynebacterium acetoglutamicum*, *Corynebacterium acetophilum*, *Corynebacterium ammoniagenes*, *Corynebacterium fujiiokense*, *Corynebacterium nitrilophilus*, *Brevibacterium ammoniagenes*, *Brevibacterium butanicum*, *Brevibacterium divaricatum*, *Brevibacterium flavum*, *Brevibacterium healii*, *Brevibacterium ketoglutamicum*, *Brevibacterium ketosoreductum*, *Brevibacterium lactofermentum*, *Brevibacterium linens*, *Brevibacterium paraffinolyticum* und den in Tabelle 3 angegebenen Stämmen.

35 30. Verfahren nach Anspruch 25, wobei die Expression des Nukleinsäuremoleküls von dem Vektor die Modulation der Produktion der Feinchemikalie bewirkt.

40 31. Verfahren nach Anspruch 25, wobei die Feinchemikalie ausgewählt ist aus der Gruppe, bestehend aus: organischen Säuren, proteinogenen und nichtproteinogenen Aminosäuren, Purin- und Pyrimidinbasen, Nukleosiden, Nukleotiden, Lipiden, gesättig-

ten und ungesättigten Fettsäuren, Diolen, Kohlehydraten, aromatischen Verbindungen, Vitaminen, Cofaktoren und Enzymen.

32. Verfahren nach Anspruch 25, wobei die Feinchemikalie eine
5 Aminosäure ist.

33. Verfahren nach Anspruch 32, wobei die Aminosäure aus der Gruppe stammt, bestehend aus: Lysin, Glutamat, Glutamin, Alanin, Aspartat, Glycin, Serin, Threonin, Methionin, Cystein,
10 Valin, Leucin, Isoleucin, Arginin, Prolin, Histidin, Tyrosin; Phenylalanin und Tryptophan.

34. Verfahren zur Herstellung einer Feinchemikalie, umfassend das Züchten einer Zelle, deren genomische DNA durch Einschluß eines Nukleinsäuremoleküls nach einem der Ansprüche 1-9 verändert worden ist.
15

20**25****30****35****40****45**

CODIERENDE GENE NEUER PROTEINE VON *CORYNEBACTERIUM GLUTAMICUM*

Hintergrund der Erfindung

5

Bestimmte Produkte und Nebenprodukte von natürlich vorkommenden Stoffwechselprozessen in Zellen werden in vielen Industriezweigen verwendet, einschließlich der Nahrungsmittel-, Futtermittel-, Kosmetik- und pharmazeutischen Industrie. Diese Moleküle, die gemeinsam als "Feinchemikalien" bezeichnet werden, umfassen organische Säuren, sowohl proteinogene als auch nicht-proteinogene Aminosäuren, Nukleotide und Nukleoside, Lipide und Fettsäuren, Diole, Kohlehydrate, aromatische Verbindungen, Vitamine und Co-faktoren sowie Enzyme. Ihre Produktion erfolgt am besten mittels Anzucht von Bakterien im Großmaßstab, die entwickelt wurden, um große Mengen des jeweils gewünschten Moleküls zu produzieren und sezernieren. Ein für diesen Zweck besonders geeigneter Organismus ist *Corynebacterium glutamicum*, ein gram-positives, nicht-pathogenes Bakterium. Über Stammselektion ist eine Reihe von Mutantenstämmen entwickelt worden, die ein Sortiment wünschenswerter Verbindungen produzieren. Die Auswahl von Stämmen, die hinsichtlich der Produktion eines bestimmten Moleküls verbessert sind, ist jedoch ein zeitaufwendiges und schwieriges Verfahren.

25 Zusammenfassung der Erfindung

Diese Erfindung stellt neuartige Nukleinsäuremoleküle bereit, die sich zur Identifizierung oder Klassifizierung von *Corynebacterium glutamicum* oder verwandten Bakterienarten verwenden lassen. *C. glutamicum* ist ein gram-positives, aerobes Bakterium, das in der Industrie für die Produktion im Großmaßstab einer Reihe von Feinchemikalien und auch zum Abbau von Kohlenwasserstoffen (bspw. beim Überlaufen von Rohöl) und zur Oxidation von Terpenoiden gemeinhin verwendet wird. Die Nukleinsäuremoleküle können daher zum Identifizieren von Mikroorganismen eingesetzt werden, die sich zur Produktion von Feinchemikalien, bspw. durch Fermentationsverfahren, verwenden lassen. *C. glutamicum* selbst ist zwar nicht-pathogen, jedoch ist es mit anderen *Corynebacterium*-Arten, wie *Corynebacterium diphtheriae* (dem Erreger der Diphtherie) verwandt, die bedeutende Pathogene beim Menschen sind. Die Fähigkeit, das Vorhandensein von *Corynebacterium*-Arten zu identifizieren, kann daher auch eine signifikante klinische Bedeutung haben, z.B. bei diagnostischen Anwendungen. Diese Nukleinsäuremoleküle können zudem als Bezugspunkte zur Kartierung des *C. glutamicum*-Genoms oder von Genomen verwandter Organismen dienen.

Diese neuen Nukleinsäuremoleküle codieren Proteine, die hier als Marker- und Feinchemikalienproduktions- (MCP-) Proteine bezeichnet werden. Diese MCP-Proteine können bspw. direkt oder indirekt an der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* beteiligt sein. Die erfindungsgemäßen MCP-Proteine können auch am Abbau von Kohlenwasserstoffen oder an der Oxidation von Terpenoiden beteiligt sein. Diese Proteine lassen sich zur Identifikation von *Corynebacterium glutamicum* oder von zu *C. glutamicum* verwandten Organismen verwenden; das Vorliegen eines für *C. glutamicum* und verwandte Arten spezifischen MCP-Proteins in einem Proteingemisch kann auf das vorliegen eines dieser Bakterien in der Probe hindeuten. Ferner können diese MCP-Protein Homologe in Pflanzen oder Tieren aufweisen, die an einem Erkrankungszustand oder einem Leiden beteiligt sind; so können diese Proteine als nützliche pharmazeutische Ziele für das Arzneimittel-Screening und die Entwicklung therapeutischer Verbindungen dienen.

Aufgrund der Verfügbarkeit von in *Corynebacterium glutamicum* verwendbaren Klonierungsvektoren, wie bspw. offenbart in Sinskey et al., US-Patent Nr. 4 649 119, und von Techniken zur genetischen Manipulation von *C. glutamicum* und den verwandten *Brevibacterium*-Arten (z.B. *lactofermentum*) (Yoshihama et al., J. Bacteriol. 162:591-597 (1985); Katsumata et al., J. Bacteriol. 159:306-311 (1984); und Santamaria et al. J. Gen. Microbiol. 130:2237-2246 (1984)), lassen sich die erfindungsgemäßen Nukleinsäuremoleküle zur genetischen Manipulation dieses Organismus verwenden, um die Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien zu modulieren. Diese Modulation kann aufgrund einer direkten Auswirkung der Manipulation eines erfindungsgemäßen Gens oder aufgrund einer indirekten Auswirkung einer solchen Manipulation erfolgen. Bspw. kann man durch Modifikation der Aktivität eines Proteins, das an der Biosynthese oder am Abbau einer Feinchemikalie beteiligt ist, (d.h. durch Mutagenese des entsprechenden Gens) die Fähigkeit der Zelle zur Synthese oder zum Abbau dieser Verbindung direkt modulieren, wodurch die Ausbeute und/oder Effizienz der Produktion der Feinchemikalie moduliert wird. Ebenso kann man durch Modulation der Aktivität eines Proteins, das einen Feinchemikalien-Stoffwechselweg reguliert, direkt beeinflussen, ob die Produktion der gewünschten Verbindung hoch- oder herunterreguliert wird, was beides die Ausbeute oder Effizienz der Produktion der Feinchemikalie von der Zelle moduliert.

Die indirekte Modulation der Feinchemikalienproduktion kann auch durch Modifikation der Aktivität eines erfindungsgemäßen Proteins (d.h. durch Mutagenese des entsprechenden Gens) erfolgen, so daß die Fähigkeit der Zelle, zu wachsen und sich zu teilen oder lebensfähig und produktiv zu bleiben, insgesamt erhöht ist. Die

Produktion von Feinchemikalien aus *C. glutamicum* wird gewöhnlich durch Fermentationskultur im Großmaßstab dieser Mikroorganismen erzielt, Bedingungen, die für das Wachstum und die Zellteilung häufig suboptimal sind. Durch Verändern eines erfindungsgemäßen Proteins (z.B. eines Stressreaktionsproteins, eines Zellwandproteins oder eines Proteins, das am Stoffwechsel von Verbindungen beteiligt ist, die für das Auftreten von Zellteilung und -Wachstum nötig sind, wie Nukleotide und Aminosäuren), so daß ein besseres Überleben, Wachsen und Vermehren in diesen Bedingungen möglich ist, kann es möglich sein, die Anzahl und die Produktivität dieser veränderten *C. glutamicum*-Zellen in Kulturen im Großmaßstab zu steigern, was wiederum zu gesteigerten Ausbeuten und/oder zu gesteigerter Effizienz der Produktion einer oder mehrerer gewünschter Feinchemikalien führen sollte. Ferner sind die Stoffwechselwege einer Zelle notwendigerweise voneinander abhängig und co-reguliert. Durch Ändern der Aktivität irgendeines Stoffwechselwegs in *C. glutamicum* (d.h. durch Ändern der Aktivität eines der erfindungsgemäßen Proteine, das an einem solchen Weg beteiligt ist) ist es möglich, gleichzeitig die Aktivität oder Regulation eines anderen Stoffwechselwegs in diesem Mikroorganismus zu ändern, der direkt an der Synthese oder am Abbau einer Feinchemikalie beteiligt sein kann.

Diese Erfindung stellt neue Nukleinsäuremoleküle bereit, die Proteine codieren, die hier als MCP-Proteine bezeichnet werden und bspw die Produktion oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen dienen können. Nukleinsäuremoleküle, die ein MCP-Protein codieren, werden hier als MCP-Nukleinsäuremoleküle bezeichnet. Bei einer bevorzugten Ausführungsform kann das MCP-Protein die Produktion oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen dienen. Beispiele für solche Proteine sind diejenigen, die von den in Tabelle 1 angegebenen Genen codiert werden.

Ein Aspekt der Erfindung betrifft folglich isolierte Nukleinsäuremoleküle (bspw. cDNAs), umfassend eine Nukleotidsequenz, die ein MCP-Protein oder biologisch aktive Abschnitte davon codiert, sowie Nukleinsäurefragmente, die sich als Primer oder Hybridisierungssonden zum Nachweis oder zur Amplifikation von MCP-codierender Nukleinsäure (bspw. DNA oder mRNA) eignen. Bei besonders bevorzugten Ausführungsformen umfaßt das isolierte Nukleinsäuremolekül eine der in Anhang A aufgeführten Nukleotidsequenzen oder den codierenden Bereich einer dieser Nukleotidsequenzen oder ein Komplement davon. In anderen besonders bevorzugten Ausführungs-

formen umfaßt das erfindungsgemäße isolierte Nukleinsäuremolekül eine Nukleotidsequenz, die an eine in Anhang A angegebene Nukleotidsequenz hybridisiert oder mindestens zu etwa 50%, vorzugsweise mindestens zu etwa 60%, stärker bevorzugt mindestens etwa 70%, 5 80% oder 90% und noch stärker bevorzugt mindestens etwa 95%, 96%, 97%, 98%, 99% oder noch homologer dazu ist, oder einen Abschnitt davon. In anderen bevorzugten Ausführungsformen codiert das isolierte Nukleinsäuremolekül eine der in Anhang B aufgeführten Aminosäuresequenzen. Die bevorzugten erfindungsgemäßen MCP-Proteine 10 besitzen ebenfalls vorzugsweise mindestens eine der hier beschriebenen MCP-Aktivitäten.

Bei einer weiteren Ausführungsform codiert das isolierte Nukleinsäuremolekül ein Protein oder einen Abschnitt davon, wobei das 15 Protein oder sein Abschnitt eine Aminosäuresequenz enthält, die zu einer Aminosäuresequenz in Anhang B hinreichend homolog ist, bspw. zu einer Aminosäuresequenz in Anhang B derart hinreichend homolog ist, daß das Protein oder sein Abschnitt eine MCP-Aktivität behält. Vorzugsweise behält das von dem Nukleinsäuremolekül 20 codierte Protein oder der Abschnitt davon die Fähigkeit, die Produktion oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* zu modulieren oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen zu dienen. Bei einer Ausführungsform ist das von dem Nukleinsäuremolekül 25 codierte Protein mindestens etwa 50%, vorzugsweise mindestens etwa 60% und stärker bevorzugt mindestens etwa 70%, 80% oder 90% und am stärksten bevorzugt mindestens etwa 95%, 96%, 97%, 98% oder 99% oder noch homologer zu einer Aminosäuresequenz in Anhang B (bspw. einer vollständigen Aminosäuresequenz, ausgewählt aus den 30 in Anhang B genannten Sequenzen). Bei einer weiteren bevorzugten Ausführungsform ist das Protein ein *C. glutamicum*-Vollängenprotein, das zu einer vollständigen Aminosäuresequenz in Anhang B (die von einem in Anhang A gezeigten offenen Leseraster codiert wird) im wesentlichen homolog ist.

35 Bei einer weiteren bevorzugten Ausführungsform stammt das isolierte Nukleinsäuremolekül aus *C. glutamicum* und codiert ein Protein (z.B. ein MCP-Fusionsprotein), das eine biologisch aktive Domäne umfaßt, die zu einer der Aminosäuresequenzen in Anhang B 40 zumindest zu etwa 50% oder stärker homolog ist und die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren, Kohlenwasserstoffe abbauen, Terpenoide oxidieren, als Ziel für Arzneimittelentwicklung dienen oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder 45 verwandte Organismen dienen kann und auch heterologe Nukleinsäu-

resequenzen enthält, die ein heterologes Polypeptid oder regulatorische Bereiche codieren.

Bei einer weiteren Ausführungsform ist das isolierte Nukleinsäuremolekül mindestens 15 Nukleotide lang und hybridisiert unter stringenten Bedingungen an ein Nukleinsäuremolekül, das eine Nukleotidsequenz aus Anhang A umfaßt. Das isolierte Nukleinsäuremolekül entspricht vorzugsweise einem natürlich vorkommenden Nukleinsäuremolekül. Die isolierte Nukleinsäure codiert stärker bevorzugt ein natürlich vorkommendes *C. glutamicum*-MCP-Protein oder einen biologisch aktiven Abschnitt davon.

Ein weiterer Aspekt der Erfindung betrifft Vektoren, bspw. rekombinante Expressionsvektoren, die die erfindungsgemäßen Nukleinsäuremoleküle enthalten, und Wirtszellen, in die diese Vektoren eingebracht worden sind. Bei einer Ausführungsform wird diese Wirtszelle zur Herstellung eines MCP-Proteins verwendet, indem die Wirtszelle in einem geeigneten Medium gezüchtet wird. Das MCP-Protein kann dann aus dem Medium oder der Wirtszelle isoliert werden.

Ein weiterer Aspekt der Erfindung betrifft einen genetisch veränderten Mikroorganismus, bei dem ein MCP-Gen eingebracht oder verändert worden ist. Das Genom des Mikroorganismus ist bei einer Ausführungsform durch Einbringen eines erfindungsgemäßen Nukleinsäuremoleküls verändert worden, das die MCP-Wildtyp- oder die mutierte MCP-Sequenz als Transgen codiert. Bei einer anderen Ausführungsform ist ein endogenes MCP-Gen im Genom des Mikroorganismus durch homologe Rekombination mit einem veränderten MCP-Gen verändert, z.B. funktionell disruptiert, worden. Der Mikroorganismus gehört bei einer bevorzugten Ausführungsform zur Gattung *Corynebacterium* oder *Brevibacterium*, wobei *Corynebacterium glutamicum* besonders bevorzugt ist. Der Mikroorganismus wird in einer bevorzugten Ausführungsform auch zur Herstellung einer gewünschten Verbindung, wie einer Aminosäure verwendet, wobei Lysin besonders bevorzugt ist.

Ein weiterer Aspekt der Erfindung betrifft ein isoliertes MCP-Protein oder einen Abschnitt, bspw. einen biologisch aktiven Abschnitt, davon. Das isolierte MCP-Protein oder sein Abschnitt kann in einer bevorzugten Ausführungsform die Produktion oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen dienen. Bei einer weiteren bevorzugten Ausführungsform ist das isolierte MCP-Protein oder ein Abschnitt davon hinreichend homolog zu einer Aminosäuresequenz von Anhang B, so daß das Protein oder sein Abschnitt die Fähig-

keit behält, bspw. die Produktion oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* zu modulieren oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen zu dienen.

5

Die Erfindung betrifft zudem ein isoliertes MCP-Proteinpräparat. Das MCP-Protein umfaßt bei bevorzugten Ausführungsformen eine Aminosäuresequenz aus Anhang B. Bei einer weiteren bevorzugten Ausführungsform betrifft die Erfindung ein isoliertes Vollängenprotein, das zu einer vollständigen Aminosäuresequenz aus Anhang B (welche von einem offenen Leseraster in Anhang A codiert wird) im wesentlichen homolog ist. Bei einer weiteren Ausführungsform ist das Protein mindestens zu etwa 50%, vorzugsweise mindestens zu etwa 60%, stärker bevorzugt mindestens etwa 70%, 80% oder 90% und am stärksten bevorzugt mindestens etwa 95%, 96%, 97%, 98%, oder 99% oder noch homologer zu einer vollständigen Aminosäuresequenz aus Anhang B. Das isolierte MCP-Protein umfaßt bei anderen Ausführungsformen eine Aminosäuresequenz, die zu mindestens etwa 50% oder stärker zu einer der Aminosäuresequenzen aus Anhang B homolog ist und die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren, Kohlenwasserstoffe abbauen, Terpenoide oxidieren, als Ziel für Arzneimittelentwicklung dienen oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen dienen kann.

25

Das isolierte MCP-Protein kann alternativ eine Aminosäuresequenz umfassen, die von einer Nukleotidsequenz codiert wird, welche mit einer Nukleotidsequenz aus Anhang B, bspw. unter stringenten Bedingungen, hybridisiert oder mindestens zu etwa 50%, vorzugsweise mindestens zu etwa 60%, stärker bevorzugt mindestens etwa 70%, 80% oder 90% und noch stärker bevorzugt mindestens etwa 95%, 96%, 97%, 98% oder 99% oder noch homologer dazu ist. Bevorzugte Formen der MCP-Proteine haben ebenfalls vorzugsweise eine oder mehrere der hier beschriebenen biologischen Aktivitäten von MCP.

35

Das MCP-Polypeptid oder ein biologisch aktiver Abschnitt davon kann mit einem Nicht-MCP-Polypeptid funktionsfähig verbunden werden, damit ein Fusionsprotein entsteht. Dieses Fusionsprotein hat bei bevorzugten Ausführungsformen eine andere Aktivität als das MCP-Protein allein. Bei anderen bevorzugten Ausführungsformen kann dieses Fusionsprotein die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen dienen. Die Integration dieses Fusionsproteins in eine Wirtszelle moduliert bei besonders bevor-

zugten Ausführungsformen die Produktion einer gewünschten Verbindung von der Zelle.

Ein weiterer Aspekt der Erfindung betrifft ein Verfahren zur Herstellung einer Feinchemikalie. Das Verfahren sieht die Anzucht einer Zelle vor, die einen Vektor enthält, der die Expression eines erfindungsgemäßen MCP-Nukleinsäuremoleküls bewirkt, so daß eine Feinchemikalie produziert wird. Dieses Verfahren umfaßt bei einer bevorzugten Ausführungsform zudem den Schritt der Gewinnung einer Zelle, die einen solchen Vektor enthält, wobei die Zelle mit einem Vektor transfiziert ist, der die Expression einer MCP-Nukleinsäure bewirkt. Dieses Verfahren umfaßt bei einer weiteren bevorzugten Ausführungsform zudem den Schritt, bei dem die Feinchemikalie aus der Kultur gewonnen wird. Die Zelle gehört bei einer besonders bevorzugten Ausführungsform zur Gattung *Corynebacterium* oder *Brevibacterium* oder ist aus den in Tabelle 3 angegebenen Stämmen ausgewählt.

Ein weiterer Aspekt der Erfindung betrifft Verfahren zur Modulation der Produktion eines Moleküls von einem Mikroorganismus. Diese Verfahren umfassen das Zusammenbringen der Zelle mit einer Substanz, die die MCP-Proteinaktivität oder die MCP-Nukleinsäure-Expression moduliert, so daß eine zellassoziierte Aktivität verglichen mit der gleichen Aktivität bei Fehlen der Substanz verändert wird. Die Zelle wird bei einer bevorzugten Ausführungsform hinsichtlich einer oder mehrerer *C. glutamicum*-MCP-Proteinaktivitäten moduliert, so daß die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer gewünschten Feinchemikalie durch diesen Mikroorganismus verbessert wird. Die Substanz, die die MCP-Proteinaktivität moduliert, kann eine Substanz sein, die die MCP-Proteinaktivität oder die MCP-Nukleinsäure-Expression stimuliert. Beispiele für Substanzen, die die MCP-Proteinaktivität oder MCP-Nukleinsäureexpression stimulieren, umfassen kleine Moleküle, aktive MCP-Proteine und Nukleinsäuren, die MCP-Proteine codieren und in die Zelle eingebracht worden sind. Beispiele für Substanzen, die die MCP-Aktivität oder -Expression hemmen, umfassen kleine Moleküle und MCP-Antisense-Nukleinsäuremoleküle.

Ein weiterer Aspekt der Erfindung betrifft Verfahren zur Modulation der Ausbeuten, der Produktion und/oder der Effizienz der Produktion einer gewünschten Verbindung aus einer Zelle, umfassend das Einbringen eines MCP-Wildtyp- oder -Mutantengens in eine Zelle, das entweder auf einem gesonderten Plasmid bleibt oder in das Genom der Wirtszelle integriert wird. Die Integration in das Genom kann zufallsgemäß oder durch homologe Rekombination erfolgen, so daß das native Gen durch die integrierte Kopie ersetzt wird, was die Produktion der gewünschten Verbindung von der zu

modulierenden Zelle hervorruft. Diese Ausbeuten sind bei einer bevorzugten Ausführungsform erhöht. Bei einer weiteren bevorzugten Ausführungsform ist die Chemikalie eine Feinchemikalie, die in einer besonders bevorzugten Ausführungsform eine Aminosäure 5 ist. Diese Aminosäure ist in einer besonders bevorzugten Ausführungsform L-Lysin.

Eingehende Beschreibung der Erfindung

10 Die vorliegende Erfindung stellt MCP-Nukleinsäure- und -Proteinmoleküle bereit, die zur Identifikation von *Corynebacterium glutamicum* oder verwandter Organismen, zur Kartierung des *C. glutamicum*-Genoms (oder des Genoms eines nah verwandten Organismus) oder zur Identifikation von Mikroorganismen verwendet werden können, 15 die zur Produktion von Feinchemikalien, z.B. durch Fermentationsverfahren, verwendet werden können. Die von diesen Nukleinsäuren codierten Proteine können zur direkten oder indirekten Modulation der Produktion oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum*, als Identifikations- 20 marker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen, zur Oxidation von Terpenoiden oder zum Abbau von Kohlenwasserstoffen oder als Ziele zur Entwicklung therapeutischer pharmazeutischer Verbindungen verwendet werden. Die erfindungsgemäßen Aspekte sind nachstehend weiter erläutert.

25

I. Feinchemikalien

Der Begriff "Feinchemikalie" ist im Fachgebiet bekannt und beinhaltet Moleküle, die von einem Organismus produziert werden und 30 in verschiedenen Industriezweigen Anwendungen finden, wie bspw., jedoch nicht beschränkt auf die pharmazeutische Industrie, die Landwirtschafts- und Kosmetikindustrie. Diese Verbindungen umfassen organische Säuren, wie Weinsäure, Itaconsäure und Diaminopimelinsäure, sowohl proteinogene als auch nicht-proteinogene Aminosäuren, Purin- und Pyrimidinbasen, Nukleoside und Nukleotide (wie bspw. beschrieben in Kuninaka, A. (1996) Nucleotides and related compounds, S. 561-612, in Biotechnology Bd. 6, Rehm et al., Hrsg. VCH: Weinheim und den darin enthaltenen Zitaten), Lipide, gesättigte und ungesättigte Fettsäuren (bspw. Arachidonsäure), 35 Diole (bspw. Propandiol und Butandiol), Kohlehydrate (bspw. Hyaluronsäure und Trehalose), aromatische Verbindungen (bspw. aromatische Amine, Vanillin und Indigo), Vitamine und Cofaktoren (wie beschrieben in Ullmann's Encyclopedia of Industrial Chemistry, Bd. A27, "Vitamins", S. 443-613 (1996) VCH: Weinheim und den 40 darin enthaltenen Zitaten; und Ong, A.S., Niki, E. und Packer, L. (1995) "Nutrition, Lipids, Health and Disease" Proceedings of the 45 UNESCO/Confederation of Scientific and Technological Associations

in Malaysia and the Society for Free Radical Research - Asien, abgehalten am 1.-3. Sept. 1994 in Penang, Malaysia, AOCS Press (1995)), Enzyme und sämtliche anderen von Gutcho (1983) in Chemicals by Fermentation, Noyes Data Corporation, ISBN: 0818805086

5 und den darin angegebenen Literaturstellen beschriebenen Chemikalien. Der Metabolismus und die Verwendungen bestimmter Feinchemikalien sind nachstehend weiter erläutert.

A. Metabolismus und Verwendungen von Aminosäuren

10

Die Aminosäuren umfassen die grundlegenden Struktureinheiten sämtlicher Proteine und sind somit für die normalen Zellfunktionen in allen Organismen essentiell. Der Begriff "Aminosäure" ist im Fachgebiet bekannt. Die proteinogenen Aminosäuren, von denen

15 es 20 Arten gibt, dienen als Struktureinheiten für Proteine, in denen sie über Peptidbindungen miteinander verknüpft sind, wohingegen die nicht-proteinogenen Aminosäuren (von denen Hunderte bekannt sind) gewöhnlich nicht in Proteinen vorkommen (siehe Ullmann's Encyclopedia of Industrial Chemistry, Bd. A2, S. 57-97

20 VCH: Weinheim (1985)). Die Aminosäuren können in der optischen D- oder L-Konfiguration vorliegen, obwohl L-Aminosäuren gewöhnlich der einzige Typ sind, den man in natürlich vorkommenden Proteinen vorfindet. Biosynthese- und Abbauwege von jeder der 20 proteinogenen Aminosäuren sind sowohl bei prokaryotischen als auch eukaryotischen Zellen gut charakterisiert (siehe bspw. Stryer, L.,

25 Biochemistry, 3. Auflage, S. 578-590 (1988)). Die "essentiellen" Aminosäuren (Histidin, Isoleucin, Leucin, Lysin, Methionin, Phenylalanin, Threonin, Tryptophan und Valin), so bezeichnet, weil sie aufgrund der Komplexität ihrer Biosynthesen gewöhnlich mit

30 der Ernährung aufgenommen werden müssen, werden durch einfache Biosynthesewege in die übrigen 11 "nichtessentiellen" Aminosäuren (Alanin, Arginin, Asparagin, Aspartat, Cystein, Glutamat, Glutamin, Glycin, Prolin, Serin und Tyrosin) umgewandelt. Höhere Tiere besitzen die Fähigkeit, einige dieser Aminosäuren zu syn-

35 thetisieren, jedoch müssen die essentiellen Aminosäuren mit der Nahrung aufgenommen werden, damit eine normale Proteinsynthese stattfindet.

Abgesehen von ihrer Funktion bei der Proteinbiosynthese sind

40 diese Aminosäuren interessante Chemikalien an sich, und man hat entdeckt, daß viele bei verschiedenen Anwendungen in der Nahrungsmittel-, Futter-, Chemie-, Kosmetik-, Landwirtschafts- und pharmazeutischen Industrie zum Einsatz kommen. Lysin ist nicht nur für die Ernährung des Menschen eine wichtige Aminosäure, sondern auch für monogastrische Tiere, wie Geflügel und Schweine.

Glutamat wird am häufigsten als Geschmacksadditiv (Mononatriumglutamat, MSG) sowie weithin in der Nahrungsmittelindustrie ver-

10

wendet, wie auch Aspartat, Phenylalanin, Glycin und Cystein. Glycin, L-Methionin und Tryptophan werden sämtlich in der pharmazeutischen Industrie verwendet. Glutamin, Valin, Leucin, Isoleucin, Histidin, Arginin, Prolin, Serin und Alanin werden in der pharmazeutischen Industrie und der Kosmetikindustrie verwendet. Threonin, Tryptophan und D-/L-Methionin sind weitverbreitete Futtermittelzusätze (Leuchtenberger, W. (1996) Amino acids - technical production and use, S. 466-502 in Rehm et al., (Hrsg.) Biotechnology Bd. 6, Kapitel 14a, VCH: Weinheim). Man hat entdeckt, daß sich diese Aminosäuren außerdem als Vorstufen für die Synthese von synthetischen Aminosäuren und Proteinen, wie N-Acetylcystein, S-Carboxymethyl-L-cystein, (S)-5-Hydroxytryptophan und anderen in Ullmann's Encyclopedia of Industrial Chemistry, Bd. A2, S. 57-97, VCH, Weinheim, 1985 beschriebenen Substanzen eignen.

15 Die Biosynthese dieser natürlichen Aminosäuren in Organismen, die sie produzieren können, bspw. Bakterien, ist gut charakterisiert worden (für einen Überblick der bakteriellen Aminosäure-Biosynthese und ihrer Regulation s. Umbarger, H.E. (1978) Ann. Rev. Biochem. 47:533-606). Glutamat wird durch reduktive Aminierung von α -Ketoglutarat, einem Zwischenprodukt im Citronensäure-Zyklus, synthetisiert. Glutamin, Prolin und Arginin werden jeweils nacheinander aus Glutamat erzeugt. Die Biosynthese von Serin erfolgt in einem Dreischritt-Verfahren, beginnt mit 3-Phosphoglycerat

20 (einem Zwischenprodukt der Glykolyse) und ergibt nach Oxidations-, Transaminierungs- und Hydrolyseschritten diese Aminosäure. Cystein und Glycin werden jeweils aus Serin produziert, und zwar die erstere durch Kondensation von Homocystein mit Serin, und die letztere durch Übertragung des Seitenketten- β -Kohlen-

25 stoffatoms auf Tetrahydrofolat in einer durch Serin-Transhydroxymethylase katalysierten Reaktion. Phenylalanin und Tyrosin werden aus den Vorstufen des Glykolyse- und Pentosephosphatweges, Erythrose-4-phosphat und Phosphoenolpyruvat, in einem 9-Schritt-Biosyntheseweg synthetisiert, der sich nur in den letzten beiden

30 Schritten nach der Synthese von Präphenat unterscheidet. Tryptophan wird ebenfalls aus diesen beiden Ausgangsmolekülen produziert, jedoch erfolgt dessen Synthese in einem 11-Schritt-Weg. Tyrosin lässt sich in einer durch Phenylalaninhydroxylase katalysierten Reaktion auch aus Phenylalanin herstellen. Alanin, Valin

35 und Leucin sind jeweils Biosyntheseprodukte aus Pyruvat, dem Endprodukt der Glykolyse. Aspartat wird aus Oxalacetat, einem Zwischenprodukt des Citratzyklus, gebildet. Asparagin, Methionin, Threonin und Lysin werden jeweils durch Umwandlung von Aspartat produziert. Isoleucin wird aus Threonin gebildet. In einem komplexen 40 9-Schritt-Weg erfolgt die Bildung von Histidin aus 5-Phosphoribosyl-1-pyrophosphat, einem aktivierten Zucker.

45

11

Aminosäuren, deren Menge den Proteinbiosynthesebedarf übersteigt, können nicht gespeichert werden, und werden statt dessen abgebaut, so daß Zwischenprodukte für die Haupt-Stoffwechselwege der Zelle bereitgestellt werden (für einen Überblick siehe Stryer, 5 L., Biochemistry, 3. Aufl. Kap. 21 "Amino Acid Degradation and the Urea Cycle"; S 495-516 (1988)). Die Zelle ist zwar in der Lage, ungewünschte Aminosäuren in nützliche Stoffwechsel-Zwischenprodukte umzuwandeln, jedoch ist die Aminosäureproduktion hinsichtlich der Energie, der Vorstufenmoleküle und der für ihre 10 Synthese nötigen Enzyme aufwendig. Es überrascht daher nicht, daß die Aminosäure-Biosynthese durch Feedback-Hemmung reguliert wird, wobei das Vorliegen einer bestimmten Aminosäure ihre eigene Produktion verlangsamt oder ganz beendet (für einen Überblick über Rückkopplungs-Mechanismen bei Aminosäure-Biosynthesewegen, siehe 15 Stryer, L., Biochemistry, 3. Aufl., Kap. 24, "Biosynthesis of Amino Acids and Heme", S. 575-600 (1988)). Der Ausstoß einer bestimmten Aminosäure wird daher durch die Menge dieser Aminosäure in der Zelle eingeschränkt.

20 B. Metabolismus und Verwendungen von Vitaminen, Cofaktoren und Nutraceutika

Vitamine, Cofaktoren und Nutraceutika umfassen eine weitere Gruppe von Molekülen. Höhere Tiere haben die Fähigkeit verloren, 25 diese zu synthetisieren und müssen sie somit aufnehmen, obwohl sie leicht durch andere Organismen, wie Bakterien, synthetisiert werden. Diese Moleküle sind entweder biologisch aktive Moleküle an sich oder Vorstufen von biologisch aktiven Substanzen, die als Elektronenüberträger oder Zwischenprodukte bei einer Reihe von 30 Stoffwechselwegen dienen. Diese Verbindungen haben neben ihrem Nährwert auch einen signifikanten industriellen Wert als Farbstoffe, Antioxidantien und Katalysatoren oder andere Verarbeitungs-Hilfsstoffe. (Für einen Überblick über die Struktur, Aktivität und die industriellen Anwendungen dieser Verbindungen siehe 35 bspw. Ullman's Encyclopedia of Industrial Chemistry, "Vitamins", Bd. A27, S. 443-613, VCH: Weinheim, 1996). Der Begriff "Vitamin" ist im Fachgebiet bekannt und umfaßt Nährstoffe, die von einem Organismus für eine normale Funktion benötigt werden, jedoch nicht von diesem Organismus selbst synthetisiert werden können. 40 Die Gruppe der Vitamine kann Cofaktoren und nutraceutische Verbindungen umfassen. Der Begriff "Cofaktor" umfaßt nicht-proteinartige Verbindungen, die für das Auftreten einer normalen Enzymaktivität nötig sind. Diese Verbindungen können organisch oder anorganisch sein; die erfindungsgemäßen Cofaktor-Moleküle sind 45 vorzugsweise organisch. Der Begriff "Nutraceutikum" umfaßt Nahrungsmittelzusätze, die bei Pflanzen und Tieren, insbesondere dem Menschen, gesundheitsfördernd sind. Beispiele solcher Moleküle

12

sind Vitamine, Antioxidantien und ebenfalls bestimmte Lipide (z.B. mehrfach ungesättigte Fettsäuren).

Die Biosynthese dieser Moleküle in Organismen, die zu ihrer Produktion befähigt sind, wie Bakterien, ist umfassend charakterisiert worden (Ullman's Encyclopedia of Industrial Chemistry, "Vitamins", Bd. A27, S. 443-613, VCH: Weinheim, 1996, Michal, G. (1999) Biochemical Pathways: An Atlas of Biochemistry and Molecular Biology, John Wiley & Sons; Ong, A.S., Niki, E. und Packer, L. (1995) "Nutrition, Lipids, Health and Disease" Proceedings of the UNESCO/Confederation of Scientific and Technological Associations in Malaysia and the Society for free Radical Research - Asien, abgehalten am 1.-3. Sept. 1994 in Penang, Malaysia, AOCS Press, Champaign, IL X, 374 S).

15 Thiamin (Vitamin B₁) wird durch chemisches Kuppeln von Pyrimidin und Thiazol-Einheiten gebildet. Riboflavin (Vitamin B₂) wird aus Guanosin-5'-triphosphat (GTP) und Ribose-5'-phosphat synthetisiert. Riboflavin wiederum wird zur Synthese von Flavinmononucleotid (FMN) und Flavinadenindinukleotid (FAD) eingesetzt. Die Familie von Verbindungen, die gemeinsam als "Vitamin B₆" bezeichnet werden (bspw. Pyridoxin, Pyridoxamin, Pyridoxal-5'-phosphat und das kommerziell verwendete Pyridoxinhydrochlorid), sind alle Derivate der gemeinsamen Struktureinheit 5-Hydroxy-6-methylpyridin. Panthenonat (Pantothenic acid, R-(+)-N-(2,4-Dihydroxy-3,3-dimethyl-1-oxobutyl)-β-alanide) kann entweder durch chemische Synthese oder durch Fermentation hergestellt werden. Die letzten Schritte bei der Panthenonat-Biosynthese bestehen aus der ATP-getriebenen Kondensation von β-Alanide und Pantoinsäure. Die für die 30 Biosyntheseschritte für die Umwandlung in Pantoinsäure, in β-Alanide und zur Kondensation in Pantothenic acid verantwortlichen Enzyme sind bekannt. Die metabolisch aktive Form von Panthenonat ist Coenzym A, dessen Biosynthese über 5 enzymatische Schritte verläuft. Panthenonat, Pyridoxal-5'-phosphat, Cystein und ATP sind die Vorstufen von Coenzym A. Diese Enzyme katalysieren nicht nur die Bildung von Panthenonat, sondern auch die Produktion von (R)-Pantoinsäure, (R)-Pantolacton, (R)-Panthenol (Provitamin B₅), Pantethein (und seinen Derivaten) und Coenzym A.

40 Die Biosynthese von Biotin aus dem Vorstufenmolekül Pimeloyl-CoA in Mikroorganismen ist ausführlich untersucht worden, und man hat mehrere der beteiligten Gene identifiziert. Es hat sich herausgestellt, daß viele der entsprechenden Proteine an der Fe-Cluster-Synthese beteiligt sind und zu der Klasse der nifS-Proteine gehören. Die Liponsäure wird von der Octanonsäure abgeleitet und dient als Coenzym beim Energie-Metabolismus, wo sie Bestandteil des Pyruvatdehydrogenasekomplexes und des α-Ketoglutaratdehydro-

45

13

genasekomplexes wird. Die Folate sind eine Gruppe von Substanzen, die alle von der Folsäure abgeleitet werden, die wiederum von L-Glutaminsäure, p-Aminobenzoësäure und 6-Methylpterin hergeleitet ist. Die Biosynthese der Folsäure und ihrer Derivate, ausgehend von den Stoffwechselzwischenprodukten Guanosin-5'-triphosphat (GTP), L-Glutaminsäure und p-Aminobenzoësäure ist in bestimmten Mikroorganismen eingehend untersucht worden.

Corrinoide (wie die Cobalamine und insbesondere Vitamin B₁₂) und die Porphyrine gehören zu einer Gruppe von Chemikalien, die sich durch ein Tetrapyrrol-Ringsystem auszeichnen. Die Biosynthese von Vitamin B₁₂ ist hinreichend komplex, daß sie noch nicht vollständig charakterisiert worden ist, jedoch ist inzwischen ein Großteil der beteiligten Enzyme und Substrate bekannt. Nikotinsäure (Nikotinat) und Nikotinamid sind Pyridin-Derivate, die auch als "Niacin" bezeichnet werden. Niacin ist die Vorstufe der wichtigen Coenzyme NAD (Nikotinamidadenindinukleotid) und NADP (Nikotinamidadenindinukleotidphosphat) und ihrer reduzierten Formen.

Die Produktion dieser Verbindungen im Großmaßstab beruht größtenteils auf zellfreien chemischen Synthesen, obwohl einige dieser Chemikalien, wie Riboflavin, Vitamin B₆, Pantothenat und Biotin, auch durch großangelegte Anzucht von Mikroorganismen produziert worden sind. Nur Vitamin B₁₂ wird aufgrund der Komplexität seiner Synthese lediglich durch Fermentation produziert. In-vitro-Verfahren erfordern einen erheblichen Aufwand an Materialien und Zeit und häufig an hohen Kosten.

C. Purin-, Pyrimidin-, Nukleosid- und Nukleotid-Metabolismus und Verwendungen

Gene für den Purin- und Pyrimidin-Stoffwechsel und ihre entsprechenden Proteine sind wichtige Ziele für die Therapie von Tumorerkrankungen und Virusinfektionen. Der Begriff "Purin" oder "Pyrimidin" umfaßt stickstoffhaltige Basen, die Bestandteile der Nukleinsäuren, Coenzyme und Nukleotide sind. Der Begriff "Nukleotid" beinhaltet die grundlegenden Struktureinheiten der Nuklein-säuremoleküle, die eine stickstoffhaltige Base, einen Pentose-Zucker (bei RNA ist der Zucker Ribose, bei DNA ist der Zucker D-Desoxyribose) und Phosphorsäure umfassen. Der Begriff "Nukleosid" umfaßt Moleküle, die als Vorstufen von Nukleotiden dienen, die aber im Gegensatz zu den Nukleotiden keine Phosphorsäureeinheit aufweisen. Durch Hemmen der Biosynthese dieser Moleküle oder ihrer Mobilisierung zur Bildung von Nukleinsäuremolekülen ist es möglich, die RNA- und DNA-Synthese zu hemmen; wird diese Aktivität zielgerichtet bei Krebszellen gehemmt, läßt sich die Teilungs- und Replikationsfähigkeit von Tumorzellen hemmen. Es gibt

zudem Nukleotide, die keine Nukleinsäuremoleküle bilden, jedoch als Energiespeicher (d.h. AMP) oder als Coenzyme (d.h. FAD und NAD) dienen.

5 Mehrere Veröffentlichungen haben die Verwendung dieser Chemikalien für diese medizinischen Indikationen beschrieben, wobei der Purin- und/oder Pyrimidin-Metabolismus beeinflußt wird (bspw. Christopherson, R.I. und Lyons, S.D. (1990) "Potent inhibitors of de novo pyrimidine and purine biosynthesis as chemotherapeutic agents", Med. Res. Reviews 10:505-548). Untersuchungen an Enzymen, die am Purin- und Pyrimidin-Metabolismus beteiligt sind, haben sich auf die Entwicklung neuer Medikamente konzentriert, die bspw. als Immunsuppressiva oder Antiproliferantien verwendet werden können (Smith, J.L. (1995) "Enzymes in Nucleotide Synthesis" 10 15 Curr. Opin. Struct. Biol. 5:752-757; (1995) Biochem. Soc. Transact. 23:877-902). Die Purin- und Pyrimidinbasen, Nukleoside und Nukleotide haben jedoch auch andere Einsatzmöglichkeiten: als Zwischenprodukte bei der Biosynthese verschiedener Feinchemikalien (z.B. Thiamin, S-Adenosyl-methionin, Folate oder Riboflavin), als Energieträger für die Zelle (bspw. ATP oder GTP) und für Chemikalien selbst, die gewöhnlich als Geschmacksverstärker (bspw. IMP oder GMP) oder für viele medizinische Anwendungen verwendet werden (siehe bspw. Kuninaka, A., (1996) "Nucleotides and Related Compounds in Biotechnology Bd. 6, Rehm et al., Hrsg. VCH: 20 25 Weinheim, S. 561-612). Enzyme, die am Purin-, Pyrimidin-, Nukleosid- oder Nukleotid-Metabolismus beteiligt sind, dienen auch immer stärker als Ziele, gegen die Chemikalien für den Pflanzenschutz, einschließlich Fungiziden, Herbiziden und Insektiziden, entwickelt werden.

30 35 40 45 Der Metabolismus dieser Verbindungen in Bakterien ist charakterisiert worden (für Übersichten siehe bspw. Zalkin, H. und Dixon, J.E. (1992) "De novo purin nucleotide biosynthesis" in Progress in Nucleic Acids Research and Molecular Biology, Bd. 42, Academic Press, S. 259-287; und Michal, G. (1999) "Nucleotides and Nucleosides"; Kap. 8 in: Biochemical Pathways: An Atlas of Biochemistry and Molecular Biology, Wiley, New York). Der Purin-Metabolismus, das Objekt intensiver Forschung, ist für das normale Funktionieren der Zelle essentiell. Ein gestörter Purin-Metabolismus in höheren Tieren kann schwere Erkrankungen verursachen, bspw. Gicht. Die Purinnukleotide werden aus Ribose-5-phosphat über eine Reihe von Schritten über die Zwischenverbindung Inosin-5'-phosphat (IMP) synthetisiert, was zur Produktion von Guanosin-5'-monophosphat (GMP) oder Adenosin-5'-monophosphat (AMP) führt, aus denen sich die als Nukleotide verwendeten Triphosphatformen leicht herstellen lassen. Diese Verbindungen werden auch als Energiespeicher verwendet, so daß ihr Abbau Energie für viele verschiedene

dene biochemische Prozesse in der Zelle liefert. Die Pyrimidin-biosynthese erfolgt über die Bildung von Uridin-5'-monophosphat (UMP) aus Ribose-5-phosphat. UMP wiederum wird in Cytidin-5'-triphosphat (CTP) umgewandelt. Die Desoxyformen sämtlicher Nukleotide werden in einer Einschritt-Reduktionsreaktion aus der Di-phosphat-Riboseform des Nukleotides zur Diphosphat-Desoxyribose-form des Nukleotides hergestellt. Nach der Phosphorylierung können diese Moleküle an der DNA-Synthese teilnehmen.

10 D. Trehalose-Metabolismus und Verwendungen

Trehalose besteht aus zwei Glucosemolekülen, die über eine α, α -1,1-Bindung miteinander verknüpft sind. Sie wird gewöhnlich in der Nahrungsmittelindustrie als Süßstoff, als Additiv für getrocknete oder gefrorene Nahrungsmittel sowie in Getränken verwendet. Sie wird jedoch auch in der pharmazeutischen Industrie, der Kosmetik- und Biotechnologie-Industrie angewendet (s. bspw. Nishimoto et al., (1998) US-Patent Nr. 5 759 610; Singer, M.A. und Lindquist, S. (1998) Trends Biotech. 16:460-467; Paiva, C.L.A. und Panek, A.D. (1996) Biotech Ann. Rev. 2:293-314; und Shiosaka, M. (1997) J. Japan 172:97-102). Trehalose wird durch Enzyme von vielen Mikroorganismen produziert und auf natürliche Weise in das umgebende Medium abgegeben, aus dem sie durch im Fachgebiet bekannte Verfahren gewonnen werden kann.

25

II. Elemente und Verfahren der Erfindung

Die vorliegende Erfindung beruht zumindest teilweise auf der Entdeckung von neuen Molekülen, die hier als MCP-Nukleinsäure-Moleküle bezeichnet werden. Diese MCP-Nukleinsäuremoleküle eignen sich nicht nur zur Identifikation von *C. glutamicum* oder verwandten Bakterienarten, sondern auch als Marker zur Kartierung des *C. glutamicum*-Genoms und zur Identifizierung von Bakterien, die sich zur Produktion von Feinchemikalien durch z.B. fermentative Verfahren eignen. Die vorliegende Erfindung beruht zumindest teilweise auch auf den MCP-Proteinmolekülen, die von diesen MCP-Nukleinsäuremolekülen codiert werden. Diese MCP-Moleküle können die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren, als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen dienen, Kohlenwasserstoffe abbauen und als Ziele für die Entwicklung therapeutischer pharmazeutischer Verbindungen dienen. In einer Ausführungsform sind die erfindungsgemäßen MCP-Moleküle direkt oder indirekt am Stoffwechselweg einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* beteiligt. In einer bevorzugten Ausführungsform hat die Aktivität der erfindungsgemäßen MCP-Moleküle, an solchen Stoffwechselwegen indirekt oder direkt teilzunehmen,

16

eine Auswirkung auf die Produktion einer gewünschten Feinchemikalie durch diesen Mikroorganismus. In einer besonders bevorzugten Ausführungsform ist die Aktivität der erfindungsgemäßen MCP-Moleküle moduliert, so daß die *C. glutamicum*-Stoffwechselwege, an denen die erfindungsgemäßen MCP-Proteine beteiligt sind, hinsichtlich der Effizienz oder des Ausstoßes moduliert werden, was direkt oder indirekt die Produktion oder Effizienz der Produktion einer gewünschten Feinchemikalie durch *C. glutamicum* moduliert.

10 Der Begriff "MCP-Protein" oder "MCP-Polypeptid" umfaßt Proteine, die die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren, Kohlenwasserstoffe abbauen, Terpenoide oxidieren, als Zielprotein für Arzneimittelscreening oder -design oder als Identifikations-

15 marker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen dienen können. Beispiele für MCP-Proteine umfassen solche, die von den in Tabelle 1 und Anhang A aufgeführten MCP-Genen codiert werden. Die Ausdrücke "MCP-Gen" oder "MCP-Nukleinsäuresequenz" umfassen Nukleinsäuresequenzen, die ein MCP-Protein codieren, das aus einem

20 codierenden Bereich und entsprechenden untranslatierten 5'- und 3'-Sequenzbereichen besteht. Beispiele für MCP-Gene sind die in Tabelle 1 aufgelisteten. Die Begriffe "Produktion" oder "Produktivität" sind im Fachgebiet bekannt und beinhalten die Konzentration des Fermentationsproduktes (bspw. der gewünschten Feinchemi-

25 kalie), das innerhalb einer festgelegten Zeitspanne und eines festgelegten Fermentationsvolumens gebildet wird (bspw. kg Produkt pro Std. pro l). Der Begriff "Effizienz der Produktion" umfaßt die Zeit, die zur Erzielung einer bestimmten Produktionsmenge nötig ist (bspw. wie lange die Zelle zur Aufrichtung einer

30 bestimmten Ausstoßrate einer Feinchemikalie benötigt). Der Begriff "Ausbeute" oder "Produkt/Kohlenstoff-Ausbeute" ist im Fachgebiet bekannt und umfaßt die Effizienz der Umwandlung der Kohlenstoffquelle in das Produkt (d.h. die Feinchemikalie). Dies wird bspw. gewöhnlich ausgedrückt als kg Produkt pro kg Kohlen-

35 stoffquelle. Durch Vergrößern der Ausbeute oder Produktion der Verbindung wird die Menge der gewonnenen Moleküle oder der geeigneten gewonnenen Moleküle dieser Verbindung in einer bestimmten Kulturmenge über einen festgelegten Zeitraum erhöht. Die Begriffe "Biosynthese" oder "Biosyntheseweg" sind im Fachgebiet bekannt

40 und umfassen die Synthese einer Verbindung, vorzugsweise einer organischen Verbindung, durch eine Zelle aus Zwischenverbindungen, bspw. in einem Mehrschritt- oder stark regulierten Prozeß. Die Begriffe "Abbau" oder "Abbauweg" sind im Fachgebiet bekannt und umfassen die Spaltung einer Verbindung, vorzugsweise einer

45 organischen Verbindung, durch eine Zelle in Abbauprodukte (allgemeiner gesagt, kleinere oder weniger komplexe Moleküle), bspw. in einem Mehrschritt- oder stark regulierten Prozeß. Der Begriff

"Metabolismus" ist im Fachgebiet bekannt und umfaßt die Gesamtheit der biochemischen Reaktionen, die in einem Organismus stattfinden. Der Metabolismus einer bestimmten Verbindung (z.B. der Metabolismus einer Aminosäure, wie Glycin) umfaßt dann sämtliche 5 Biosynthese-, Modifikations- und Abbauwege in der Zelle, die diese Verbindung betreffen.

Die erfindungsgemäßen MCP-Moleküle sind in einer anderen Ausführungsform befähigt, die Produktion eines gewünschten Moleküls, 10 wie einer Feinchemikalie, in einem Mikroorganismus, wie *C. glutamicum*, direkt oder indirekt zu modulieren. Unter Verwendung von Gen-Rekombinationstechniken kann/können ein oder mehrere erfindungsgemäße MCP-Proteine so manipuliert werden, daß seine Funktion moduliert ist. Diese Modulation der Funktion kann zur Modulation 15 der Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien von *C. glutamicum* führen.

Beispielsweise kann man durch Modifikation der Aktivität eines Proteins, das an der Biosynthese oder am Abbau einer Feinchemikalie 20 beteiligt ist, (d.h. durch Mutagenese des entsprechenden Gens) die Fähigkeit der Zelle, diese Verbindung zu synthetisieren oder abzubauen, direkt modulieren und dadurch die Ausbeute und/oder Effizienz der Produktion der Feinchemikalien modulieren. Ebenso kann man durch Modulation der Aktivität eines Proteins, 25 das einen Feinchemikalien-Stoffwechselweg reguliert, direkt beeinflussen, ob die Produktion der gewünschten Verbindung hoch- oder herunterreguliert wird, was beides die Ausbeute oder Effizienz der Produktion der Feinchemikalie von der Zelle moduliert.

30 Die indirekte Modulation der Feinchemikalienproduktion kann auch durch Modifikation der Aktivität eines erfindungsgemäßen Proteins (d.h. durch Mutagenese des entsprechenden Gens) erfolgen, so daß die Fähigkeit der Zelle, zu wachsen und sich zu teilen oder lebensfähig und produktiv zu bleiben, insgesamt erhöht ist. Die 35 Produktion von Feinchemikalien aus *C. glutamicum* wird gewöhnlich durch Fermentationskultur im Großmaßstab dieser Mikroorganismen erzielt, Bedingungen, die für das Wachstum und die Zellteilung häufig suboptimal sind. Durch Verändern eines erfindungsgemäßen Proteins (z.B. eines Stressreaktionsproteins, eines Zellwandproteins 40 oder von Proteinen, die am Stoffwechsel von Verbindungen beteiligt sind, die für das Auftreten von Zellwachstum und -teilung nötig sind, wie Nukleotide und Aminosäuren), so daß ein besseres Überleben, Wachsen und Vermehren in diesen Bedingungen möglich ist, kann es möglich sein, die Anzahl und die Produktivität 45 dieser veränderten *C. glutamicum*-Zellen in Kulturen im Großmaßstab zu steigern, was wiederum zu gesteigerten Ausbeuten und/oder zu gesteigerter Effizienz der Produktion einer oder mehrerer ge-

wünschter Feinchemikalien führen sollte. Ferner sind die Stoffwechselwege einer Zelle notwendigerweise voneinander abhängig und co-reguliert. Durch Ändern der Aktivität irgendeines Stoffwechselwegs in *C. glutamicum* (d.h. durch Ändern der Aktivität eines 5 der erfindungsgemäßen Proteine, das an einem solchen Weg beteiligt ist) ist es möglich, gleichzeitig die Aktivität oder Regulation eines anderen Stoffwechselwegs in diesem Mikroorganismus zu ändern, der direkt an der Synthese oder am Abbau einer Feinchemikalie beteiligt sein kann.

10

Die isolierten erfindungsgemäßen Nukleinsäuresequenzen befinden sich im Genom eines *Corynebacterium glutamicum*-Stammes, der von der American Type Culture Collection unter der Bezeichnung ATCC 13032 erhältlich ist. Die Nukleotidsequenz der isolierten *C. glutamicum*-MCP-Nukleinsäuremoleküle und die vorhergesagten Aminosäuresequenzen der *C. glutamicum*-MCP-Proteine sind im Anhang A bzw. 15 B gezeigt. Es wurden Computeranalysen durchgeführt, die viele dieser Nukleotidsequenzen als Sequenzen mit Homologie zu *E. coli*- oder *Bacillus subtilis*-Genen klassifizierten und/oder identifizierten. 20

Die vorliegende Erfindung betrifft auch Proteine, deren Aminosäuresequenz zu einer Aminosäuresequenz in Anhang B im wesentlichen homolog ist. Wie hier verwendet, ist ein Protein, dessen Amino- 25 säuresequenz im wesentlichen homolog zu einer ausgewählten Aminosäuresequenz ist, zumindest zu etwa 50% homolog zu der ausgewählten Aminosäuresequenz, bspw. zur gesamten ausgewählten Aminosäuresequenz. Ein Protein, dessen Aminosäuresequenz zu einer ausgewählten Aminosäuresequenz im wesentlichen homolog ist, kann auch 30 mindestens zu etwa 50-60%, vorzugsweise mindestens zu etwa 60-70%, stärker bevorzugt mindestens zu etwa 70-80%, 80-90% oder 90-95% und am stärksten bevorzugt mindestens zu etwa 96%, 97%, 98%, 99% oder noch homologer zur ausgewählten Aminosäuresequenz sein.

35

Ein erfindungsgemäßes MCP-Protein oder ein biologisch aktiver Abschnitt oder Fragment davon kann die Ausbeute, Produktion und/ oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren, Kohlenwasserstoffe abbauen, Terpenoide 40 oxidieren, als Ziel für Arzneimittelentwicklung dienen oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen dienen.

In den nachstehenden Unterabschnitten sind verschiedene Aspekte 45 der Erfindung ausführlicher beschrieben:

A. Isolierte Nukleinsäuremoleküle

Ein Aspekt der Erfindung betrifft isolierte Nukleinsäuremoleküle, die MCP-Moleküle oder biologisch aktive Abschnitte davon codieren, sowie Nukleinsäurefragmente, die zur Verwendung als Hybridisierungssonden oder Primer zur Identifizierung oder Amplifizierung von MCP-codierenden Nukleinsäuren (z.B. MCP-DNA) hinreichen. Diese Nukleinsäuremoleküle können zur Identifikation von *C. glutamicum* oder verwandten Organismen, zur Kartierung des Genoms von *10 C. glutamicum* oder verwandten Organismen oder zur Identifikation von Mikroorganismen, die zur Produktion von Feinchemikalien, z.B. durch Fermentationsverfahren, geeignet sind, verwendet werden. Der Begriff "Nukleinsäuremolekül", wie hier verwendet, soll DNA-Moleküle (z.B. cDNA oder genomische DNA) und RNA-Moleküle (z.B. *15 mRNA*) sowie DNA- oder RNA-Analoga, die mittels Nukleotidanaloga erzeugt werden, umfassen. Dieser Begriff umfaßt zudem die am 3'- und am 5'-Ende des codierenden Genbereichs gelegene untranslatierte Sequenz: mindestens etwa 100 Nukleotide der Sequenz stromaufwärts des 5'-Endes des codierenden Bereichs und mindestens *20* etwa 20 Nukleotide der Sequenz stromabwärts des 3'-Endes des codierenden Bereichs des Gens. Das Nukleinsäuremolekül kann einzelsträngig oder doppelsträngig sein, ist aber vorzugsweise doppelsträngige DNA. Ein "isoliertes" Nukleinsäuremolekül wird von anderen Nukleinsäuremolekülen abgetrennt, die in der natürlichen *25* Quelle der Nukleinsäure zugegen sind. Eine "isolierte" Nukleinsäure hat vorzugsweise keine Sequenzen, die die Nukleinsäure in der genomischen DNA des Organismus, aus dem die Nukleinsäure stammt, natürlicherweise flankieren (bspw. Sequenzen, die sich am 5' - bzw. 3'-Ende der Nukleinsäure befinden). In verschiedenen *30* Ausführungsformen kann bspw. das isolierte MCP-Nukleinsäuremolekül weniger als etwa 5 kb, 4 kb, 3 kb, 2 kb, 1 kb, 0,5 kb oder 0,1 kb der Nukleotidsequenzen, die natürlicherweise das Nukleinsäuremolekül in der genomischen DNA der Zelle, aus der die Nukleinsäure stammt (bspw. eine *C. glutamicum*-Zelle) flankieren. *35* Ein "isoliertes" Nukleinsäuremolekül, wie ein cDNA-Molekül, kann überdies im wesentlichen frei von anderem zellulären Material oder Kulturmedium sein, wenn es durch rekombinante Techniken hergestellt wird, oder frei von chemischen Vorstufen oder anderen Chemikalien sein, wenn es chemisch synthetisiert wird. *40* Ein erfindungsgemäßes Nukleinsäuremolekül, bspw. eine Nukleinsäuremolekül mit einer Nukleotidsequenz aus Anhang A oder ein Abschnitt davon, kann mittels molekularbiologischer Standard-Techniken und der hier bereitgestellten Sequenzinformation isoliert *45* werden. Bspw. kann eine *C. glutamicum*-MCP-cDNA aus einer *C. glutamicum*-Bank isoliert werden, indem eine vollständige Sequenz aus Anhang A oder ein Abschnitt davon als Hybridisierungssonde und

Standard-Hybridisierungstechniken (wie bspw. beschrieben in Sambrook, J., Fritsch, E.F. und Maniatis, T. Molecular Cloning: A Laboratory Manual. 2. Aufl., Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor Laboratory Press, Cold Spring Harbor, NY, 1989)

5 verwendet werden. Überdies lässt sich ein Nukleinsäuremolekül, umfassend eine vollständige Sequenz aus Anhang A oder einen Abschnitt davon, durch Polymerasekettenreaktion isolieren, wobei die Oligonukleotidprimer, die auf der Basis dieser Sequenz erstellt wurden, verwendet werden (z.B. kann ein Nukleinsäuremolekül, umfassend eine vollständige Sequenz aus Anhang A oder einen Abschnitt davon, durch Polymerasekettenreaktion isoliert werden, indem Oligonukleotidprimer verwendet werden, die auf der Basis dieser gleichen Sequenz aus Anhang A erstellt worden sind). Bspw. lässt sich mRNA aus normalen Endothelzellen isolieren (bspw. durch 10 das Guanidiniumthiocyanat-Extraktionsverfahren von Chirgwin et al. (1979) Biochemistry 18:5294-5299), und die cDNA kann mittels reverser Transkriptase (bspw. Moloney-MLV-Reverse-Transkriptase, erhältlich bei Gibco/BRL, Bethesda, MD, oder AMV-Reverse-Transkriptase, erhältlich von Seikagaku America, Inc., St. Petersburg, 15 FL) und mittels zufallsgemäßen Polynukleotidprimern oder Oligonukleotidprimern auf der Basis einer der im Anhang A gezeigten Nukleotidsequenzen hergestellt werden. Synthetische Oligonukleotidprimer für die Amplifizierung via Polymerasekettenreaktion lassen sich auf der Basis einer der in Anhang A gezeigten Nukleotidsequenzen erstellen. Eine erfindungsgemäße Nukleinsäure kann mittels cDNA oder alternativ genomischer DNA als Matrize und geeigneten Oligonukleotidprimern gemäß PCR-Standard-Amplifikationstechniken amplifiziert werden. Die so amplifizierte Nukleinsäure kann in einen geeigneten Vektor kloniert werden und durch DNA-Sequenzanalyse charakterisiert werden. Oligonukleotide, die einer MCP-Nukleotidsequenz entsprechen, können ferner durch Standard-Syntheseverfahren, bspw. mit einem automatischen DNA-Synthesegerät, hergestellt werden.

20 25 30 35 40 45 Bei einer bevorzugten Ausführungsform umfasst ein erfindungsgemäßes isoliertes Nukleinsäuremolekül eine der in Anhang A aufgeführten Nukleotidsequenzen. Die Sequenzen von Anhang A entsprechen den erfindungsgemäßigen MCP-cDNAs aus *Corynebacterium glutamicum*. Diese cDNAs umfassen Sequenzen, die MCP-Proteine (d.h. den "codierenden Bereich", der in jeder Sequenz in Anhang A angegeben ist), sowie die 5'- und 3'-untranslatierten Sequenzen, die ebenfalls in Anhang A angegeben sind. Das Nukleinsäuremolekül kann alternativ nur den codierenden Bereich einer der Sequenzen in Anhang A umfassen.

21

Für die Zwecke dieser Anmeldung hat selbstverständlich jede der in Anhang A angegebenen Sequenzen eine RXA- oder RXN-Identifizierungsnummer, wobei hinter der Bezeichnung "RXA" oder "RXN" 5 Ziffern aufgeführt sind (bspw. RXA00003). Jede dieser Sequenzen umfaßt bis zu drei Abschnitte: einen stromaufwärts gelegenen 5'-Bereich, einen codierenden Bereich, und einen stromabwärts gelegenen Bereich. Jeder dieser drei Bereiche ist durch die gleiche RXA- oder RXN-Bezeichnung gekennzeichnet, um Verwirrung zu vermeiden. Die Bezeichnung "eine der Sequenzen in Anhang A" steht dann für eine der Sequenzen in Anhang A, die sich durch ihre unterschiedlichen RXA- oder RXN-Nummern unterscheiden lassen. Der codierende Bereich jeder Sequenz wird in die entsprechende Aminosäuresequenz translatiert, die in Anhang B angegeben ist. Die Sequenzen in Anhang B werden durch die gleichen RXA- oder RXN-Nummern wie in Anhang A identifiziert, so daß sie sich leicht zuordnen lassen. Bspw. ist die mit RXA00003 bezeichnete Aminosäuresequenz in Anhang B eine Translation des codierenden Bereichs der Nukleotidsequenz des Nukleinsäuremoleküls RXA00003 in Anhang A.

Bei einer Ausführungsform sollen die erfindungsgemäß Nukleinsäuremoleküle nicht die in Tabelle 2 zusammengestellten umfassen.

Bei einer weiteren bevorzugten Ausführungsform umfaßt ein erfindungsgemäßes isoliertes Nukleinsäuremolekül ein zu einer der in Anhang A gezeigten Nukleotidsequenzen komplementäres Nukleinsäuremolekül oder einen Abschnitt davon, wobei es sich um ein Nukleinsäuremolekül handelt, das zu einer der in Anhang A gezeigten Nukleotidsequenzen hinreichend komplementär ist, daß es mit einer der in Anhang A angegebenen Sequenzen hybridisieren kann, wodurch ein stabiler Duplex entsteht.

Bei einer weiteren bevorzugten Ausführungsform umfaßt ein erfindungsgemäßes isoliertes Nukleinsäuremolekül eine Nukleotidsequenz, die mindestens etwa 50-60%, vorzugsweise mindestens etwa 60-70%, stärker bevorzugt mindestens etwa 70-80%, 80-90% oder 90-95% und noch stärker bevorzugt mindestens etwa 95%, 96%, 97%, 98%, 99% oder noch homologer zu einer in Anhang A angegebenen Nukleotidsequenz oder einem Abschnitt davon ist. Bei einer weiteren bevorzugten Ausführungsform umfaßt ein erfindungsgemäßes isoliertes Nukleinsäuremolekül eine Nukleotidsequenz, die, bspw. unter stringenten Bedingungen, mit einer der in Anhang A gezeigten Nukleotidsequenzen oder einem Abschnitt davon hybridisiert.

Das erfindungsgemäß Nukleinsäuremolekül kann überdies nur einen Abschnitt des codierenden Bereichs von einer der Sequenzen in Anhang A umfassen, bspw. ein Fragment, das als Sonde oder Primer oder Fragment verwendet werden kann, welches einen biologisch ak-

tiven Abschnitt eines MCP-Proteins codiert. Die aus der Klonierung der MCP-Gene aus *C. glutamicum* ermittelten Nukleotidsequenzen ermöglichen die Erzeugung von Sonden und Primern, die zur Identifizierung und/oder Klonierung von MCP-Homologa in anderen 5 Zelltypen und Organismen und MCP-Homologa von anderen *Corynebakterien* oder verwandten Arten ausgelegt sind. Die Sonde bzw. der Primer umfaßt gewöhnlich im wesentlichen gereinigtes Oligonukleotid. Das Oligonukleotid umfaßt gewöhnlich einen Nukleotidsequenzbereich, der unter stringenten Bedingungen an mindestens etwa 12, 10 vorzugsweise etwa 25, stärker bevorzugt etwa 40, 50 oder 75 aufeinanderfolgende Nukleotide eines Sense-Stranges von einer der in Anhang A angegebenen Sequenzen, eines Antisense-Stranges von einer der in Anhang A angegebenen Sequenzen oder natürlich vorkommenden Mutanten davon hybridisiert. Primer auf der Basis einer 15 Nukleotidsequenz aus Anhang A können in PCR-Reaktionen zur Klonierung von MCP-Homologa verwendet werden. Sonden auf der Basis der MCP-Nukleotidsequenzen können zum Nachweisen von Transkripten oder genomischen Sequenzen, die das gleiche oder homologe Proteine codieren, verwendet werden. In bevorzugten Ausführungsformen umfaßt die Sonde zudem eine daran gebundene Markierungsgruppe, bspw. ein Radioisotop, eine fluoreszierende Verbindung, ein Enzym oder einen Enzym-Cofaktor. Diese Sonden können als Teil eines diagnostischen Test-Kits zur Identifizierung von Zellen verwendet werden, die ein MCP-Protein mißexprimieren, bspw. durch 20 25 Messen einer Menge einer MCP-codierenden Nukleinsäure in einer Zellenprobe, bspw. durch Nachweisen der MCP-mRNA-Spiegel oder durch Bestimmen, ob ein genomisches MCP-Gen mutiert oder deletiert ist.

30 Bei einer Ausführungsform codiert das erfindungsgemäße Nukleinsäuremolekül ein Protein oder einen Abschnitt davon, der eine Aminosäuresequenz umfaßt, die hinreichend homolog zu einer Aminosäuresequenz von Anhang B ist, daß das Protein oder ein Abschnitt davon die Fähigkeit behält, die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* zu modulieren, Kohlenwasserstoffe abzubauen, Terpenoide zu oxidieren, als Ziel für Arzneimittelentwicklung zu dienen oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen zu dienen. Wie hier verwendet, betrifft der Be- 35 griff "hinreichend homolog" Proteine oder Abschnitte davon, deren Aminosäuresequenzen eine minimale Anzahl identischer oder äquivalenter (bspw. einen Aminosäurerest mit einer ähnlichen Seitenkette wie ein Aminosäurerest in einer der Sequenzen von Anhang B) Aminosäurereste zu einer Aminosäuresequenz aus Anhang B aufweisen, so daß das Protein oder ein Abschnitt davon die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren, Kohlenwasserstoffe 40 45

abbauen, Terpenoide oxidieren, als Ziel für Arzneimittelentwicklung dienen oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen dienen kann. Beispiele dieser Aktivitäten sind ebenfalls hier beschrieben. Somit trägt die "Funktion eines 5 MCP-Proteins" zur Gesamt-Regulation des Stoffwechselweges einer oder mehrerer Feinchemikalien oder zum Abbau eines Kohlenwasserstoffs oder zur Oxidation eines Terpenoids bei.

Bei einer weiteren Ausführungsform ist das Protein mindestens 10 etwa 50-60%, vorzugsweise mindestens etwa 60-70%, stärker bevorzugt mindestens etwa 70-80%, 80-90%, 90-95% und am stärksten bevorzugt mindestens etwa 96%, 97%, 98%, 99% oder noch homologer zu einer vollständigen Aminosäuresequenz in Anhang B.

15 Abschnitte von Proteinen, die von den erfindungsgemäßen MCP-Nukleinsäuremolekülen codiert werden, sind vorzugsweise biologisch aktive Abschnitte von einem der MCP-Proteine. Der Begriff "biologisch aktiver Abschnitt eines MCP-Proteins", wie er hier verwendet wird, soll einen Abschnitt, bspw. eine Domäne/ein Motiv eines 20 MCP-Proteins, umfassen, die/das die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* moduliert, Kohlenwasserstoffe abbaut, Terpenoide oxidiert, als Ziel für Arzneimittelentwicklung oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen 25 dient. Zur Bestimmung, ob ein MCP-Protein oder ein biologisch aktiver Abschnitt davon die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren, Kohlenwasserstoffe abbauen oder Terpenoide oxidieren kann, kann ein Test der enzymatischen Aktivität durchgeführt werden. Diese Testverfahren, wie eingehend beschrieben in 30 Beispiel 8 des Beispielteils, sind dem Fachmann geläufig.

Zusätzliche Nukleinsäurefragmente, die biologisch aktive Abschnitte eines MCP-Proteins codieren, lassen sich durch Isolieren 35 eines Abschnitts von einer der Sequenzen in Anhang B, Exprimieren des codierten Abschnitt des MCP-Proteins oder -Peptides (z.B. durch rekombinante Expression *in vitro*) und Bestimmen der Aktivität des codierten Abschnittes des MCP-Proteins oder -Peptides herstellen.

40 Die Erfindung umfaßt zudem Nukleinsäuremoleküle, die sich von einer der in Anhang A gezeigten Nukleotidsequenzen (und Abschnitten davon) aufgrund des degenerierten genetischen Codes unterscheiden und somit das gleiche MCP-Protein codieren wie dasjenige, das von 45 den in Anhang A gezeigten Nukleotidsequenzen codiert wird. In einer anderen Ausführungsform hat ein erfindungsgemäßes isoliertes Nukleinsäuremolekül eine Nukleotidsequenz, die ein Protein mit

einer in Anhang B gezeigten Aminosäuresequenz codiert. In einer weiteren Ausführungsform codiert das erfindungsgemäße Nukleinsäuremolekül ein *C. glutamicum*-Vollängenprotein, das zu einer Aminosäuresequenz aus Anhang B (codiert von einem in Anhang A gezeigten offenen Leseraster) im wesentlichen homolog ist.

Zusätzlich zu den in Anhang A gezeigten *C. glutamicum*-MCP-Nukleotidsequenzen, ist dem Fachmann bekannt, daß DNA-Sequenzpolymorphismen, die zu Änderungen in den Aminosäuresequenzen von MCP-10 Proteinen führen, innerhalb einer Population (bspw. der *C. glutamicum*-Population) existieren können. Diese genetischen Polymorphismen im MCP-Gen können zwischen Individuen innerhalb einer Population aufgrund der natürlichen Variation existieren. Wie hier verwendet, bedeuten die Begriffe "Gen" und "rekombinantes Gen" 15 Nukleinsäuremoleküle mit einem offenen Leseraster, das ein MCP-Protein, vorzugsweise ein *C. glutamicum*-MCP-Protein, codiert. Diese natürlichen Variationen bewirken üblicherweise eine Varianz von 1-5% in der Nukleotidsequenz des MCP-Gens. Sämtliche Nukleotidvariationen und daraus resultierenden Aminosäurepolymorphismen 20 in MCP, die das Ergebnis natürlicher Variation sind und die funktionelle Aktivität von MCP-Proteinen nicht verändern, sollen im Umfang der Erfindung liegen.

Nukleinsäuremoleküle, die natürlichen Varianten entsprechen, und 25 Nicht-*C. glutamicum*-Homologa der erfindungsgemäßen *C. glutamicum*-MCP-CDNA können aufgrund ihrer Homologie zur hier offenbarten *C. glutamicum*-MCP-Nukleinsäure mit der *C. glutamicum*-cDNA oder einem Abschnitt davon als Hybridisierungssonde gemäß Standard-Hybridisierungstechniken unter stringenten Hybridisierungsbedingungen 30 isoliert werden. In einer anderen Ausführungsform ist folglich ein erfindungsgemäßes isoliertes Nukleinsäuremolekül mindestens 15 Nukleotide lang und hybridisiert unter stringenten Bedingungen mit dem Nukleinsäuremolekül, das eine Nukleotidsequenz aus Anhang A umfaßt. In anderen Ausführungsformen ist die Nukleinsäure mindestens 30, 50, 100, 250 Nukleotide lang oder länger. Der Begriff "hybridisiert unter stringenten Bedingungen", wie er hier verwendet wird, soll Hybridisierungs- und Waschbedingungen beschreiben, unter denen Nukleotidsequenzen, die mindestens 60% homolog zueinander sind, gewöhnlich aneinander hybridisiert bleiben. Die Bedingungen sind vorzugsweise derart, daß Sequenzen, die mindestens etwa 65%, stärker bevorzugt mindestens etwa 70% und noch stärker bevorzugt mindestens etwa 75% oder stärker zueinander homolog sind, gewöhnlich aneinander hybridisiert bleiben. Diese stringenten Bedingungen sind dem Fachmann bekannt und lassen sich in Aus-40 ubel et al., Current Protocols in Molecular Biology, John Wiley & Sons, N.Y. (1989), 6.3.1-6.3.6. finden. Ein bevorzugtes, nicht-einschränkendes Beispiel für stringenten Hybridisierungsbedingungen 45

gen ist eine Hybridisierung in 6x Natriumchlorid/Natriumcitrat (SSC) bei etwa 45°C, gefolgt von einem oder mehreren Waschschritten in 0,2x SSC, 0,1% SDS bei 50-65°C. Ein erfindungsgemäßes isoliertes Nukleinsäuremolekül, das unter stringenten Bedingungen an 5 eine Sequenz aus Anhang A hybridisiert, entspricht vorzugsweise einem natürlich vorkommenden Nukleinsäuremolekül. Wie hier verwendet betrifft ein "natürlich vorkommendes" Nukleinsäuremolekül ein RNA- oder DNA-Molekül mit einer Nukleotidsequenz, die in der Natur vorkommt (bspw. ein natürliches Protein codiert). Bei einer 10 Ausführungsform codiert die Nukleinsäure ein natürlich vorkommendes *C. glutamicum*-MCP-Protein.

Zusätzlich zu natürlich vorkommenden Varianten der MCP-Sequenz, die in der Population existieren können, ist der Fachmann sich 15 ebenfalls bewußt darüber, daß Änderungen durch Mutation in eine Nukleotidsequenz von Anhang A eingebracht werden können, was zur Änderung der Aminosäuresequenz des codierten MCP-Proteins führt, ohne daß die Funktionsfähigkeit des MCP-Proteins beeinträchtigt wird. Bspw. lassen sich Nukleotidsusbtitutionen, die an "nicht- 20 essentiellen" Aminosäureresten zu Aminosäuresubstitutionen führen, in einer Sequenz von Anhang A herstellen. Ein "nicht-essentieller" Aminosäurerest ist ein Rest, der sich in der Wildtypsequenz von einem der MCP-Proteine (Anhang B) verändern läßt, ohne daß die Aktivität des MCP-Proteins verändert wird, wohingegen ein 25 "essentieller" Aminosäurerest für die MCP-Proteinaktivität erforderlich ist. Andere Aminosäurereste jedoch (bspw. nicht-konservierte oder lediglich semikonservierte Aminosäurereste in der Domäne mit MCP-Aktivität) können für die Aktivität nicht essentiell sein und lassen sich somit wahrscheinlich verändern, ohne daß die 30 MCP-Aktivität verändert wird.

Ein weiterer Aspekt der Erfindung betrifft folglich Nukleinsäuremoleküle, die MCP-Proteine codieren, die veränderte Aminosäurereste enthalten, die für die MCP-Aktivität nicht-essentiell sind. 35 Diese MCP-Proteine unterscheiden sich in der Aminosäuresequenz von einer Sequenz in Anhang B, behalten aber dennoch mindestens eine der hier beschriebenen MCP-Aktivitäten. Das isolierte Nukleinsäuremolekül umfaßt bei einer Ausführungsform eine Nukleotidsequenz, die ein Protein codiert, das eine Aminosäuresequenz 40 umfaßt, die mindestens etwa 50% Homologie zu einer Aminosäuresequenz aus Anhang B aufweist und die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren, Kohlenwasserstoffe abbauen, Terpenoide oxidieren, als Ziel für Arzneimittelentwicklung dienen oder 45 als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen dienen kann. Das von dem Nukleinsäuremolekül codierte Protein weist vorzugsweise mindestens etwa 50-60%, stärker bevorzugt

mindestens etwa 60-70%, noch stärker bevorzugt mindestens etwa 70-80%, 80-90%, 90-95%, und am stärksten bevorzugt mindestens etwa 96%, 97%, 98% oder 99% Homologie zu einer der Sequenzen in Anhang B auf.

5

Zur Bestimmung der prozentualen Homologie von zwei Aminosäuresequenzen (bspw. einer der Sequenzen aus Anhang B und einer mutierten Form davon) oder von zwei Nukleinsäuren werden die Sequenzen für optimale Vergleichszwecke untereinander geschrieben (bspw.

10 können Lücken in die Sequenz eines Proteins oder einer Nukleinsäure eingefügt werden, damit ein optimales Alignment mit dem anderen Protein oder der anderen Nukleinsäure erzeugt wird). Die Aminosäurereste oder die Nukleotide werden dann an den entsprechenden Aminosäure- oder Nukleotidpositionen miteinander verglichen. Wenn eine Position in einer Sequenz (bspw. einer der Sequenzen von Anhang B) vom gleichen Aminosäurerest oder Nukleotid belegt wird, wie an der entsprechenden Stelle in der anderen Sequenz (bspw. einer mutanten Form der aus Anhang B ausgewählten Sequenz), dann sind die Moleküle an dieser Position homolog (d.h. 15 20 25 30 35 40 45 50 55 60 65 70 75 80 85 90 95 100 105 110 115 120 125 130 135 140 145 150 155 160 165 170 175 180 185 190 195 200 205 210 215 220 225 230 235 240 245 250 255 260 265 270 275 280 285 290 295 300 305 310 315 320 325 330 335 340 345 350 355 360 365 370 375 380 385 390 395 400 405 410 415 420 425 430 435 440 445 450 455 460 465 470 475 480 485 490 495 500 505 510 515 520 525 530 535 540 545 550 555 560 565 570 575 580 585 590 595 600 605 610 615 620 625 630 635 640 645 650 655 660 665 670 675 680 685 690 695 700 705 710 715 720 725 730 735 740 745 750 755 760 765 770 775 780 785 790 795 800 805 810 815 820 825 830 835 840 845 850 855 860 865 870 875 880 885 890 895 900 905 910 915 920 925 930 935 940 945 950 955 960 965 970 975 980 985 990 995 1000 1005 1010 1015 1020 1025 1030 1035 1040 1045 1050 1055 1060 1065 1070 1075 1080 1085 1090 1095 1100 1105 1110 1115 1120 1125 1130 1135 1140 1145 1150 1155 1160 1165 1170 1175 1180 1185 1190 1195 1200 1205 1210 1215 1220 1225 1230 1235 1240 1245 1250 1255 1260 1265 1270 1275 1280 1285 1290 1295 1300 1305 1310 1315 1320 1325 1330 1335 1340 1345 1350 1355 1360 1365 1370 1375 1380 1385 1390 1395 1400 1405 1410 1415 1420 1425 1430 1435 1440 1445 1450 1455 1460 1465 1470 1475 1480 1485 1490 1495 1500 1505 1510 1515 1520 1525 1530 1535 1540 1545 1550 1555 1560 1565 1570 1575 1580 1585 1590 1595 1600 1605 1610 1615 1620 1625 1630 1635 1640 1645 1650 1655 1660 1665 1670 1675 1680 1685 1690 1695 1700 1705 1710 1715 1720 1725 1730 1735 1740 1745 1750 1755 1760 1765 1770 1775 1780 1785 1790 1795 1800 1805 1810 1815 1820 1825 1830 1835 1840 1845 1850 1855 1860 1865 1870 1875 1880 1885 1890 1895 1900 1905 1910 1915 1920 1925 1930 1935 1940 1945 1950 1955 1960 1965 1970 1975 1980 1985 1990 1995 2000 2005 2010 2015 2020 2025 2030 2035 2040 2045 2050 2055 2060 2065 2070 2075 2080 2085 2090 2095 2100 2105 2110 2115 2120 2125 2130 2135 2140 2145 2150 2155 2160 2165 2170 2175 2180 2185 2190 2195 2200 2205 2210 2215 2220 2225 2230 2235 2240 2245 2250 2255 2260 2265 2270 2275 2280 2285 2290 2295 2300 2305 2310 2315 2320 2325 2330 2335 2340 2345 2350 2355 2360 2365 2370 2375 2380 2385 2390 2395 2400 2405 2410 2415 2420 2425 2430 2435 2440 2445 2450 2455 2460 2465 2470 2475 2480 2485 2490 2495 2500 2505 2510 2515 2520 2525 2530 2535 2540 2545 2550 2555 2560 2565 2570 2575 2580 2585 2590 2595 2600 2605 2610 2615 2620 2625 2630 2635 2640 2645 2650 2655 2660 2665 2670 2675 2680 2685 2690 2695 2700 2705 2710 2715 2720 2725 2730 2735 2740 2745 2750 2755 2760 2765 2770 2775 2780 2785 2790 2795 2800 2805 2810 2815 2820 2825 2830 2835 2840 2845 2850 2855 2860 2865 2870 2875 2880 2885 2890 2895 2900 2905 2910 2915 2920 2925 2930 2935 2940 2945 2950 2955 2960 2965 2970 2975 2980 2985 2990 2995 3000 3005 3010 3015 3020 3025 3030 3035 3040 3045 3050 3055 3060 3065 3070 3075 3080 3085 3090 3095 3100 3105 3110 3115 3120 3125 3130 3135 3140 3145 3150 3155 3160 3165 3170 3175 3180 3185 3190 3195 3200 3205 3210 3215 3220 3225 3230 3235 3240 3245 3250 3255 3260 3265 3270 3275 3280 3285 3290 3295 3300 3305 3310 3315 3320 3325 3330 3335 3340 3345 3350 3355 3360 3365 3370 3375 3380 3385 3390 3395 3400 3405 3410 3415 3420 3425 3430 3435 3440 3445 3450 3455 3460 3465 3470 3475 3480 3485 3490 3495 3500 3505 3510 3515 3520 3525 3530 3535 3540 3545 3550 3555 3560 3565 3570 3575 3580 3585 3590 3595 3600 3605 3610 3615 3620 3625 3630 3635 3640 3645 3650 3655 3660 3665 3670 3675 3680 3685 3690 3695 3700 3705 3710 3715 3720 3725 3730 3735 3740 3745 3750 3755 3760 3765 3770 3775 3780 3785 3790 3795 3800 3805 3810 3815 3820 3825 3830 3835 3840 3845 3850 3855 3860 3865 3870 3875 3880 3885 3890 3895 3900 3905 3910 3915 3920 3925 3930 3935 3940 3945 3950 3955 3960 3965 3970 3975 3980 3985 3990 3995 4000 4005 4010 4015 4020 4025 4030 4035 4040 4045 4050 4055 4060 4065 4070 4075 4080 4085 4090 4095 4100 4105 4110 4115 4120 4125 4130 4135 4140 4145 4150 4155 4160 4165 4170 4175 4180 4185 4190 4195 4200 4205 4210 4215 4220 4225 4230 4235 4240 4245 4250 4255 4260 4265 4270 4275 4280 4285 4290 4295 4300 4305 4310 4315 4320 4325 4330 4335 4340 4345 4350 4355 4360 4365 4370 4375 4380 4385 4390 4395 4400 4405 4410 4415 4420 4425 4430 4435 4440 4445 4450 4455 4460 4465 4470 4475 4480 4485 4490 4495 4500 4505 4510 4515 4520 4525 4530 4535 4540 4545 4550 4555 4560 4565 4570 4575 4580 4585 4590 4595 4600 4605 4610 4615 4620 4625 4630 4635 4640 4645 4650 4655 4660 4665 4670 4675 4680 4685 4690 4695 4700 4705 4710 4715 4720 4725 4730 4735 4740 4745 4750 4755 4760 4765 4770 4775 4780 4785 4790 4795 4800 4805 4810 4815 4820 4825 4830 4835 4840 4845 4850 4855 4860 4865 4870 4875 4880 4885 4890 4895 4900 4905 4910 4915 4920 4925 4930 4935 4940 4945 4950 4955 4960 4965 4970 4975 4980 4985 4990 4995 5000 5005 5010 5015 5020 5025 5030 5035 5040 5045 5050 5055 5060 5065 5070 5075 5080 5085 5090 5095 5100 5105 5110 5115 5120 5125 5130 5135 5140 5145 5150 5155 5160 5165 5170 5175 5180 5185 5190 5195 5200 5205 5210 5215 5220 5225 5230 5235 5240 5245 5250 5255 5260 5265 5270 5275 5280 5285 5290 5295 5300 5305 5310 5315 5320 5325 5330 5335 5340 5345 5350 5355 5360 5365 5370 5375 5380 5385 5390 5395 5400 5405 5410 5415 5420 5425 5430 5435 5440 5445 5450 5455 5460 5465 5470 5475 5480 5485 5490 5495 5500 5505 5510 5515 5520 5525 5530 5535 5540 5545 5550 5555 5560 5565 5570 5575 5580 5585 5590 5595 5600 5605 5610 5615 5620 5625 5630 5635 5640 5645 5650 5655 5660 5665 5670 5675 5680 5685 5690 5695 5700 5705 5710 5715 5720 5725 5730 5735 5740 5745 5750 5755 5760 5765 5770 5775 5780 5785 5790 5795 5800 5805 5810 5815 5820 5825 5830 5835 5840 5845 5850 5855 5860 5865 5870 5875 5880 5885 5890 5895 5900 5905 5910 5915 5920 5925 5930 5935 5940 5945 5950 5955 5960 5965 5970 5975 5980 5985 5990 5995 6000 6005 6010 6015 6020 6025 6030 6035 6040 6045 6050 6055 6060 6065 6070 6075 6080 6085 6090 6095 6100 6105 6110 6115 6120 6125 6130 6135 6140 6145 6150 6155 6160 6165 6170 6175 6180 6185 6190 6195 6200 6205 6210 6215 6220 6225 6230 6235 6240 6245 6250 6255 6260 6265 6270 6275 6280 6285 6290 6295 6300 6305 6310 6315 6320 6325 6330 6335 6340 6345 6350 6355 6360 6365 6370 6375 6380 6385 6390 6395 6400 6405 6410 6415 6420 6425 6430 6435 6440 6445 6450 6455 6460 6465 6470 6475 6480 6485 6490 6495 6500 6505 6510 6515 6520 6525 6530 6535 6540 6545 6550 6555 6560 6565 6570 6575 6580 6585 6590 6595 6600 6605 6610 6615 6620 6625 6630 6635 6640 6645 6650 6655 6660 6665 6670 6675 6680 6685 6690 6695 6700 6705 6710 6715 6720 6725 6730 6735 6740 6745 6750 6755 6760 6765 6770 6775 6780 6785 6790 6795 6800 6805 6810 6815 6820 6825 6830 6835 6840 6845 6850 6855 6860 6865 6870 6875 6880 6885 6890 6895 6900 6905 6910 6915 6920 6925 6930 6935 6940 6945 6950 6955 6960 6965 6970 6975 6980 6985 6990 6995 7000 7005 7010 7015 7020 7025 7030 7035 7040 7045 7050 7055 7060 7065 7070 7075 7080 7085 7090 7095 7100 7105 7110 7115 7120 7125 7130 7135 7140 7145 7150 7155 7160 7165 7170 7175 7180 7185 7190 7195 7200 7205 7210 7215 7220 7225 7230 7235 7240 7245 7250 7255 7260 7265 7270 7275 7280 7285 7290 7295 7300 7305 7310 7315 7320 7325 7330 7335 7340 7345 7350 7355 7360 7365 7370 7375 7380 7385 7390 7395 7400 7405 7410 7415 7420 7425 7430 7435 7440 7445 7450 7455 7460 7465 7470 7475 7480 7485 7490 7495 7500 7505 7510 7515 7520 7525 7530 7535 7540 7545 7550 7555 7560 7565 7570 7575 7580 7585 7590 7595 7600 7605 7610 7615 7620 7625 7630 7635 7640 7645 7650 7655 7660 7665 7670 7675 7680 7685 7690 7695 7700 7705 7710 7715 7720 7725 7730 7735 7740 7745 7750 7755 7760 7765 7770 7775 7780 7785 7790 7795 7800 7805 7810 7815 7820 7825 7830 7835 7840 7845 7850 7855 7860 7865 7870 7875 7880 7885 7890 7895 7900 7905 7910 7915 7920 7925 7930 7935 7940 7945 7950 7955 7960 7965 7970 7975 7980 7985 7990 7995 8000 8005 8010 8015 8020 8025 8030 8035 8040 8045 8050 8055 8060 8065 8070 8075 8080 8085 8090 8095 8100 8105 8110 8115 8120 8125 8130 8135 8140 8145 8150 8155 8160 8165 8170 8175 8180 8185 8190 8195 8200 8205 8210 8215 8220 8225 8230 8235 8240 8245 8250 8255 8260 8265 8270 8275 8280 8285 8290 8295 8300 8305 8310 8315 8320 8325 8330 8335 8340 8345 8350 8355 8360 8365 8370 8375 8380 8385 8390 8395 8400 8405 8410 8415 8420 8425 8430 8435 8440 8445 8450 8455 8460 8465 8470 8475 8480 8485 8490 8495 8500 8505 8510 8515 8520 8525 8530 8535 8540 8545 8550 8555 8560 8565 8570 8575 8580 8585 8590 8595 8600 8605 8610 8615 8620 8625 8630 8635 8640 8645 8650 8655 8660 8665 8670 8675 8680 8685 8690 8695 8700 8705 8710 8715 8720 8725 8730 8735 8740 8745 8750 8755 8760 8765 8770 8775 8780 8785 8790 8795 8800 8805 8810 8815 8820 8825 8830 8835 8840 8845 8850 8855 8860 8865 8870 8875 8880 8885 8890 8895 8900 8905 8910 8915 8920 8925 8930 8935 8940 8945 8950 8955 8960 8965 8970 8975 8980 8985 8990 8995 9000 9005 9010 9015 9020 9025 9030 9035 9040 9045 9050 9055 9060 9065 9070 9075 9080 9085 9090 9095 9100 9105 9110 9115 9120 9125 9130 9135 9140 9145 9150 9155 9160 9165 9170 9175 9180 9185 9190 9195 9200 9205 9210 9215 9220 9225 9230 9235 9240 9245 9250 9255 9260 9265 9270 9275 9280 9285 9290 9295 9300 9305 9310 9315 9320 9325 9330 9335 9340 9345 9350 9355 9360 9365 9370 9375 9380 9385 9390 9395 9400 9405 9410 9415 9420 9425 9430 9435 9440 9445 9450 9455 9460 9465 9470 9475 9480 9485 9490 9495 9500 9505 9510 9515 9520 9525 9530 9535 9540 9545 9550 9555 9560 9565 9570 9575 9580 9585 9590 9595 9600 9605 9610 9615 9620 9625 9630 9635 9640 9645 9650 9655 9660 9665 9670 9675 9680 9685 9690 9695 9700 9705 9710 9715 9720 9725 9730 9735 9740 9745 9750 9755 9760 9765 9770 9775 9780 9785 9790 9795 9800 9805 9810 9815 9820 9825 9830 9835 9840 9845 9850 9855 9860 9865 9870 9875 9880 9885 9890 9895 9900 9905 9910 9915 9920 9925 9930 9935 9940 9945 9950 9955 9960 9965 9970 9975 9980 9985 9990 9995 9999 10000 10005 10010 10015 10020 10025 10030 10035 10040 10045 10050 10055 10060 10065 10070 10075 10080 10085 10090 10095 10099 10100 10101 10102 10103 10104 10105 10106 10107 10108 10109 10110 10111 10112 10113 10114 10115 10116 10117 10118 10119 10120 10121 10122 10123 10124 10125 10126 10127 10128 10129 10130 10131 10132 10133 10134 10135 10136 10137 10138 10139 10140 10141 10142 10143 10144 10145 10146 10147 10148 10149 10150 10151 10152 10153 10154 10155 10156 10157 10158 10159 10160 10161 10162 10163 10164 10165 10166 10167 10168 10169 10170 10171 10172 10173 10174 10175 10176 10177 10178 10179 10180 10181 10182 10183 10184 10185 10186 10187 10188 10189 10190 10191 10192 10193 10194 10195 10196 10197 10198 10199 10199 10200 10201 10202 10203 10204 10205 10206 10207 10208 10209 10210 10211 10212 10213 10214 10215 10216 10217 10218 10219 10220 10221 10222 10223 10224 10225 10226 10227 10228 10229 10230 10231 10232 10233 10234 10235 10236 10237 10238 10239 10240 10241 10242 10243 10244 10245 10

verzweigten Seitenketten (z.B. Threonin, Valin, Isoleucin) und aromatischen Seitenketten (z.B. Tyrosin, Phenylalanin, Tryptophan, Histidin). Ein vorhergesagter nicht-essentieller Aminosäurerest in einem MCP-Protein wird somit vorzugsweise durch einen 5 anderen Aminosäurerest der gleichen Seitenkettenfamilie ausgetauscht. In einer weiteren Ausführungsform können die Mutationen alternativ zufallsgemäß über die gesamte oder einen Teil der MCP-codierenden Sequenz eingebracht werden, bspw. durch Sättigungsmutagenese, und die resultierenden Mutanten können auf eine hier 10 beschriebene MCP-Aktivität untersucht werden, um Mutanten zu identifizieren, die eine MCP-Aktivität beibehalten. Nach der Mutagenese von einer der Sequenzen aus Anhang A kann das codierte Protein rekombinant exprimiert werden, und die Aktivität des Proteins kann bspw. mit den hier beschriebenen Tests (siehe Beispiel 15 8 des Beispielteils) bestimmt werden.

Zusätzlich zu den Nukleinsäuremolekülen, die die vorstehend beschriebenen MCP-Proteine codieren, betrifft ein weiterer Aspekt der Erfindung isolierte Nukleinsäuremoleküle, die antisense dazu 20 sind. Eine "Antisense"-Nukleinsäure umfaßt eine Nukleotidsequenz, die zu einer "Sense"-Nukleinsäure, welche ein Protein codiert, komplementär ist, bspw. komplementär zum codierenden Strang eines doppelsträngigen cDNA-Moleküls oder komplementär zu einer mRNA-Sequenz. Eine Antisense-Nukleinsäure kann folglich über Wasser- 25 stoffbrückenbindungen an eine Sense-Nukleinsäure binden. Die Antisense-Nukleinsäure kann zum gesamten MCP-codierenden Strang oder nur zu einem Abschnitt davon komplementär sein. Bei einer Ausführungsform ist ein Antisense-Nukleinsäuremolekül antisense zu einem "codierenden Bereich" des codierenden Stranges einer Nu- 30 kleotidsequenz, die ein MCP-Protein codiert. Der Begriff "codierender Bereich" betrifft den Bereich der Nukleotidsequenz, der Codons umfaßt, die in Aminosäurereste translatiert werden (bspw. umfaßt der gesamte codierende Bereich von SEQ.-ID. RXA00003 die Nukleotide 1 bis 741). Bei einer weiteren Ausführungsform ist das 35 Antisense-Nukleinsäuremolekül antisense zu einem "nicht-codierenden Bereich" des codierenden Stranges einer Nukleotidsequenz, die MCP codiert. Der Begriff "nicht-codierender Bereich" betrifft 5'- und 3'-Sequenzen, die den codierenden Bereich flankieren und nicht in Aminosäuren translatiert werden (d.h. die auch als 5'- 40 und 3'-untranslatierte Bereiche bezeichnet werden).

Bei den hier offenbarten Sequenzen des codierenden Stranges, die das MCP codieren (bspw. die Sequenzen aus Anhang A), können die erfindungsgemäßen Antisense-Nukleinsäuren gemäß der Regeln der 45 Watson-Crick-Basenpaarung ausgestaltet werden. Das Antisense-Nukleinsäuremolekül kann zum gesamten codierenden Bereich von MCP-mRNA komplementär sein, ist aber stärker bevorzugt ein Oligonu-

kleotid, das zu lediglich einem Abschnitt des codierenden oder nicht-codierenden Bereichs der MCP-mRNA antisense ist. Das Anti-sense-Oligonukleotid kann bspw. zum Bereich, der die Translationsstartstelle von MCP-mRNA umgibt, komplementär sein. Ein Anti-sense-Oligonukleotid kann bspw. etwa 5, 10, 15, 20, 25, 30, 35, 40, 45 oder 50 Nukleotide lang sein. Eine erfindungsgemäße Anti-sense-Nukleinsäure kann durch chemische Synthese und enzymatische Ligationsreaktionen mittels im Fachgebiet bekannter Verfahren konstruiert werden. Eine Antisense-Nukleinsäure (bspw. ein Anti-sense-Oligonukleotid) kann chemisch synthetisiert werden, wobei natürlich vorkommende Nukleotide oder verschieden modifizierte Nukleotide verwendet werden, die so gestaltet sind, daß sie die biologische Stabilität der Moleküle erhöhen oder die physikalische Stabilität des Duplexes erhöhen, der zwischen der Antisense- und Sense-Nukleinsäure entstanden ist. Bspw. können Phosphorthioat-Derivate und acridinsubstituierte Nukleotide verwendet werden. Beispiele modifizierter Nukleotide, die zur Erzeugung der Antisense-Nukleinsäure verwendet werden können, sind u.a. 5-Fluoruracil, 5-Bromuracil, 5-Chloruracil, 5-Ioduracil, Hypoxanthin, Xanthin, 4-Acetylcytosin, 5-(Carboxyhydroxymethyl)uracil, 5-Carboxymethylaminomethyl-2-thiouridin, 5-Carboxymethylaminomethyluracil, Dihydrouracil, Beta-D-Galactosylqueosin, Inosin, N6-Iso-pentenyladenin, 1-Methylguanin, 1-Methylinosin, 2,2-Dimethylguanin, 2-Methyladenin, 2-Methylguanin, 3-Methylcytosin, 5-Methylcytosin, N6-Adenin, 7-Methylguanin, 5-Methylaminomethyluracil, 5-Methoxyaminomethyl-2-thiouracil, Beta-D-Mannosylqueosin, 5'-Methoxycarboxymethyluracil, 5-Methoxyuracil, 2-Methylthio-N6-iso-pentenyladenin, Uracil-5-oxyessigsäure (v), Wybutoxosin, Pseudouracil, Queosin, 2-Thiocytosin, 5-Methyl-2-thiouracil, 2-Thiouracil, 4-Thiouracil, 5-Methyluracil, Uracil-5-oxyessigsäuremethyl ester, Uracil-5-oxyessigsäure (v), 5-Methyl-2-thiouracil, 3-(3-Amino-3-N-2-carboxypropyl)uracil, (acp3)w und 2,6-Diaminopurin. Die Antisense-Nukleinsäure kann ersatzweise biologisch hergestellt werden, indem ein Expressionsvektor verwendet wird, in den eine Nukleinsäure in Antisense-Richtung subkloniert worden ist (d.h. RNA, die von der eingebrachten Nukleinsäure transkribiert wird, ist zu einer Zielnukleinsäure von Interesse in Antisense-Richtung orientiert, was im nachstehenden Unterabschnitt weiter beschrieben ist).

Die erfindungsgemäßen Antisense-Nukleinsäuremoleküle werden üblicherweise an eine Zelle verabreicht oder in situ erzeugt, so daß sie mit der zellulären mRNA und/oder der genomischen DNA, die ein MCP-Protein codiert, hybridisieren oder daran binden, so daß die Expression des Proteins, bspw. durch Hemmung der Transkription und/oder Translation, gehemmt wird. Die Hybridisierung kann durch herkömmliche Nukleotid-Komplementarität unter Bildung eines sta-

bilen Duplexes oder bspw. im Fall eines Antisense-Nukleinsäuremoleküls, das DNA-Duplices bindet, durch spezifische Wechselwirkungen in der großen Furche der Doppelhelix erfolgen. Das Antisense-Molekül kann so modifiziert werden, daß es spezifisch an einen 5 Rezeptor oder an ein Antigen bindet, das auf einer ausgewählten Zelloberfläche exprimiert wird, bspw. durch Verknüpfen des Antisense-Nukleinsäuremoleküls mit einem Peptid oder einem Antikörper, das/der an einen Zelloberflächenrezeptor oder Antigen bindet. Das Antisense-Nukleinsäuremolekül kann auch unter Verwendung 10 der hier beschriebenen Vektoren an Zellen verabreicht werden. Zur Erzielung hinreichender intrazellulärer Konzentrationen der Antisense-Moleküle sind Vektorkonstrukte, in denen sich das Antisense-Nukleinsäuremolekül unter der Kontrolle eines prokaryotischen, viralen oder eukaryotischen Promotors befindet, bevorzugt.

15

In einer weiteren Ausführungsform ist das erfindungsgemäße Antisense-Nukleinsäuremolekül ein α -anomeres Nukleinsäuremolekül. Ein α -anomeres Nukleinsäuremolekül bildet spezifische doppelsträngige Hybride mit komplementärer RNA, wobei die Stränge im Gegensatz 20 zu gewöhnlichen β -Einheiten parallel zueinander verlaufen. (Gaultier et al., (1987) Nucleic Acids Res. 15:6625-6641). Das Antisense-Nukleinsäuremolekül kann zudem ein 2'-O-Methyl-ribonukleotid (Inoue et al., (1987) Nucleic Acids Res. 15:6131-6148) oder ein chimäres RNA-DNA-Analogon (Inoue et al. 25 (1987) FEBS Lett. 215:327-330) umfassen.

In einer weiteren Ausführungsform ist eine erfindungsgemäße Antisense-Nukleinsäure ein Ribozym. Ribozyme sind katalytische RNA-Moleküle mit Ribonukleaseaktivität, die eine einzelsträngige Nukleinsäure, wie eine mRNA, zu der sie einen komplementären Bereich haben, spalten können. Somit können Ribozyme (z.B. Hammerhead-Ribozyme (beschrieben in Haselhoff und Gerlach (1988) Nature 334:585-591)) zur katalytischen Spaltung von MCP-mRNA-Transkripten verwendet werden, um dadurch die Translation der MCP-mRNA zu 30 hemmen. Ein Ribozym mit Spezifität für eine MCP-codierende Nukleinsäure kann auf der Basis der Nukleotidsequenz einer hier offenbarten MCP-cDNA (d.h. RXA00003 in Anhang A) gestaltet werden. Bspw. kann ein Derivat einer Tetrahymena-L-19-IVS-RNA konstruiert werden, wobei die Nukleotidsequenz der aktiven Stelle komplementär 35 zur Nukleotidsequenz ist, die in einer MCP-codierenden mRNA gespalten werden soll. S. bspw. Cech et al., US-Patent Nr. 4 987 071 und Cech et al., US-Patent Nr. 5 116 742. Alternativ kann MCP-mRNA zur Selektion einer katalytischen RNA mit spezifischer Ribonukleaseaktivität aus einem Pool von RNA-Molekülen verwendet 40 werden. Siehe bspw. Bartel, D., und Szostak, J.W. (1993) Science 261:1411-1418.

Die MCP-Genexpression läßt sich alternativ hemmen, indem Nukleotidsequenzen, die komplementär zum regulatorischen Bereich einer MCP-Nukleotidsequenz sind (bspw. zu einem MCP-Promotor und/oder -Enhancer) so dirigiert werden, daß Triple-Helixstrukturen gebildet werden, die die Transkription eines MCP-Gens in Ziel-Zellen verhindern. Siehe allgemein Helene, C. (1991) Anticancer Drug Res. 6(6) 569-584; Helene, C. et al., (1992) Ann. N. Y. Acad. Sci. 660:27-36; und Maher. L.J. (1992) Bioassays 14(12):807-815.

10 B. Rekombinante Expressionsvektoren und Wirtszellen

Ein weiterer Aspekt der Erfindung betrifft Vektoren, vorzugsweise Expressionsvektoren, die eine Nukleinsäure enthalten, die ein MCP-Protein (oder einen Abschnitt davon) codieren. Wie hier verwendet, betrifft der Begriff "Vektor" ein Nukleinsäuremolekül, das eine andere Nukleinsäure transportieren kann, an welche es gebunden ist. Ein Vektortyp ist ein "Plasmid", was für eine zirkuläre doppelsträngige DNA-Schleife steht, in die zusätzliche DNA-Segmente ligiert werden können. Ein weiterer Vektortyp ist ein viraler Vektor, wobei zusätzliche DNA-Segmente in das virale Genom ligiert werden können. Bestimmte Vektoren können in einer Wirtszelle, in die sie eingebracht worden sind, autonom replizieren (bspw. Bakterienvektoren mit bakteriellem Replikationsursprung und episomale Säugetiergekten). Andere Vektoren (z.B. nicht-episomale Säugetiergekten) werden in das Genom einer Wirtszelle beim Einbringen in die Wirtszelle integriert und dadurch zusammen mit dem Wirtsgenom repliziert. Zudem können bestimmte Vektoren die Expression von Genen, mit denen sie funktionsfähig verbunden sind, steuern. Diese Vektoren werden hier als "Expressionsvektoren" bezeichnet. Gewöhnlich haben die Expressionsvektoren, die bei DNA-Rekombinationstechniken verwendet werden können, die Form von Plasmiden. In der vorliegenden Beschreibung können "Plasmid" und "Vektor" austauschbar verwendet werden, da das Plasmid die am häufigsten verwendete Vektorform ist. Die Erfindung soll jedoch andere Expressionsvektorformen, wie virale Vektoren (bspw. replikationsdefiziente Retroviren, Adenoviren und adenoverwandte Viren), die ähnliche Funktionen ausüben, umfassen.

Die erfindungsgemäßen rekombinanten Expressionsvektoren umfassen eine erfindungsgemäße Nukleinsäure in einer Form, die sich zur Expression der Nukleinsäure in einer Wirtszelle eignet, d.h. daß die rekombinanten Expressionsvektoren eine oder mehrere regulatorische Sequenzen, ausgewählt auf der Basis der zur Expression zu verwendenden Wirtszellen, umfassen, die mit der zu exprimierenden Nukleinsäuresequenz funktionsfähig verbunden sind. In einem rekombinanten Expressionsvektor bedeutet "funktionsfähig verbunden", daß die Nukleotidsequenz von Interesse derart an die

31

regulatorische(n) Sequenz(en) gebunden ist, daß die Expression der Nukleotidsequenz möglich ist (bspw. in einem in-vitro-Transkriptions-/Translationssystem oder in einer Wirtszelle, wenn der Vektor in die Wirtszelle eingebracht ist). Der Begriff "regulatorische Sequenz" soll Promotoren, Repressorbindungsstellen, Aktivatorbindungsstellen, Enhancerbereiche und andere Expressionskontrollelemente (bspw. Terminatoren, andere Elemente der m-RNA-Sekundärstruktur oder Polyadenylierungssignale) umfassen. Diese regulatorischen Sequenzen sind bspw beschrieben in Goeddel: Gene Expression Technology: Methods in Enzymology 185, Academic Press, San Diego, CA (1990). Regulatorische Sequenzen umfassen solche, die die konstitutive Expression einer Nukleotidsequenz in vielen Wirtszelltypen steuern, und solche, die die Expression der Nukleotidsequenz nur in bestimmten Wirtszellen steuern. Der Fachmann ist sich dessen bewußt, daß die Gestaltung eines Expressionsvektors von Faktoren abhängen kann, wie der Wahl der zu transformierenden Wirtszelle, dem gewünschten Ausmaß der Proteinexpression usw. Die erfindungsgemäßen Expressionsvektoren können in die Wirtszellen eingebracht werden, so daß dadurch Proteine oder Peptide, einschließlich der Fusionsproteine oder -peptide, die von den Nukleinsäuren, wie hier beschrieben, codiert werden, hergestellt werden (bspw. MCP-Proteine, mutierte Formen von MCP-Proteinen, Fusionsproteine, usw.).

Die erfindungsgemäßen rekombinanten Expressionsvektoren können zur Expression von MCP-Proteinen in prokaryotischen oder eukaryotischen Zellen ausgestaltet sein. Bspw. können MCP-Gene in bakteriellen Zellen, wie *C. glutamicum*, Insektenzellen (mit Baculovirus-Expressionsvektoren), Hefe- und anderen Pilzzellen (siehe Romanos, M.A. et al. (1992) "Foreign gene expression in yeast: a review", Yeast 8: 423-488; van den Hondel, C.A.M.J.J. et al. (1991) "Heterologous gene expression in filamentous fungi" in: More Gene Manipulations in Fungi, J.W. Bennet & L.L. Lasure, Hrsg., S. 396-428: Academic Press: San Diego; und van den Hondel, C.A.M.J.J. & Punt, P.J. (1991) "Gene transfer systems and vector development for filamentous fungi. in: Applied Molecular Genetics of Fungi, Peberdy, J.F. et al., Hrsg, S. 1-28, Cambridge University Press: Cambridge), Algenzellen und Zellen vielzelliger Pflanzen (siehe Schmidt, R. und Willmitzer, L. (1988) "High efficiency Agrobacterium tumefaciens-mediated transformation of *Arabidopsis thaliana* leaf and cotyledon explants" Plant Cell Rep.: 583-586) oder Säugetierzellen exprimiert werden. Geeignete Wirtszellen werden weiter erörtert in Goeddel, Gene Expression Technology: Methods in Enzymology 185, Academic Press, San Diego, CA (1990). Der rekombinante Expressionsvektor kann alternativ,

bspw. mit regulatorischen Sequenzen des T7-Promotors und T7-Polymerase, in vitro transkribiert und translatiert werden.

Die Expression von Proteinen in Prokaryoten erfolgt meist mit Vektoren, die konstitutive oder induzierbare Promotoren enthalten, die die Expression von Fusions- oder Nicht-Fusionsproteinen steuern. Fusionsvektoren steuern eine Reihe von Aminosäuren zu einem darin codierten Protein, gewöhnlich am Aminoterminus des rekombinanten Proteins, bei. Diese Fusionsvektoren haben gewöhnlich drei Aufgaben: 1) die Verstärkung der Expression von rekombinantem Protein; 2) die Erhöhung der Löslichkeit des rekombinanten Proteins; und 3) die Unterstützung der Reinigung des rekombinanten Proteins durch Wirkung als Ligand bei der Affinitätsreinigung. Bei Fusions-Expressionsvektoren wird oft eine proteolytische Spaltstelle an der Verbindungsstelle der Fusionseinheit und des rekombinanten Proteins eingebracht, so daß die Trennung des rekombinanten Proteins von der Fusionseinheit nach der Reinigung des Fusionsproteins möglich ist. Diese Enzyme und ihre entsprechenden Erkennungssequenzen umfassen Faktor Xa, Thrombin und Enteroxinase.

Übliche Fusionsexpressionsvektoren umfassen pGEX (Pharmacia Biotech Inc; Smith, D.B. und Johnson, K.S. (1988) Gene 67:31-40), pMAL (New England Biolabs, Beverly, MA) und pRIT 5 (Pharmacia, Piscataway, NJ), bei denen Glutathion-S-Transferase (GST), Maltose E-bindendes Protein bzw. Protein A an das rekombinante Zielprotein fusioniert wird. Bei einer Ausführungsform ist die codierende Sequenz des MCP-Proteins in einen pGEX-Expressionsvektor kloniert, so daß ein Vektor erzeugt wird, der ein Fusionsprotein codiert, umfassend vom N-Terminus zum C-Terminus: GST - Thrombin-Spaltstelle - X-Protein. Das Fusionsprotein kann durch Affinitätschromatographie mittels Glutathion-Agarose-Harz gereinigt werden. Das rekombinante MCP-Protein, das nicht mit GST fusioniert ist, kann durch Spaltung des Fusionsproteins mit Thrombin gewonnen werden.

Beispiele geeigneter induzierbarer Nicht-Fusions-*E. coli*-Expressionsvektoren umfassen pTrc (Amann et al., (1988) Gene 69:301-315) und pET 11d (Studier et al. Gene Expression Technology: Methods in Enzymology 185, Academic Press, San Diego, Kalifornien (1990) 60-89). Die Zielgenexpression aus dem pTrc-Vektor beruht auf der Transkription durch Wirts-RNA-Polymerase von einem Hybrid-trp-lac-Fusionspromotor. Die Zielgenexpression aus dem pET 11d-Vektor beruht auf der Transkription von einem T7-gn10-lac-Fusions-Promotor, die von einer coexprimierten viralen RNA-Polymerase (T7 gn1) vermittelt wird. Diese virale Polymerase wird von den Wirtsstämmen BL 21 (DE3) oder HMS174

(DE3) von einem residenten λ -Prophagen geliefert, der ein T7 gnl-Gen unter der Transkriptionskontrolle des lacUV 5-Promotors birgt.

5 Eine Strategie zur Maximierung der Expression des rekombinanten Proteins ist die Expression des Proteins in einem Wirtsbakterium, dessen Fähigkeit zur proteolytischen Spaltung des rekombinanten Proteins gestört ist (Gottesman, S. Gene Expression Technology: Methods in Enzymology 185, Academic Press, San Diego, Kalifornien 10 (1990) 119-128). Eine weitere Strategie ist die Veränderung der Nukleinsäuresequenz der in einen Expressionsvektor zu inserierenden Nukleinsäure, so daß die einzelnen Codons für jede Aminosäure diejenigen sind, die vorzugsweise in einem zur Expression ausgewählten Bakterium, wie *C. glutamicum*, verwendet werden (Wada et 15 al. (1992) Nucleic Acids Res. 20:2111-2118). Diese Veränderung der erfindungsgemäßen Nukleinsäuresequenzen kann durch Standard-DNA-Synthesetechniken erfolgen.

Bei einer weiteren Ausführungsform ist der MCP-Protein-Expressionsvektor ein Hefe-Expressionsvektor. Beispiele für Vektoren zur Expression in der Hefe *S. cerevisiae* umfassen pYEPSec1 (Baldari et al., (1987) Embo J. 6:229-234), pMFA (Kurjan und Herskowitz (1982) Cell 30:933-943), pJRY88 (Schultz et al. (1987) Gene 54:113-123) sowie pYES2 (Invitrogen Corporation, San Diego, CA). 20 25 Vektoren und Verfahren zur Konstruktion von Vektoren, die sich zur Verwendung in anderen Pilzen, wie filamentösen Pilzen, eignen, umfassen diejenigen, die eingehend beschrieben sind in: van den Hondel, C.A.M.J.J. & Punt, P.J. (1991) "Gene transfer systems and vector development for filamentous fungi, in: Applied Molecular Genetics of Fungi, J.F. Peberdy et al., Hrsg., S. 1-28, Cambridge University Press: Cambridge.

Alternativ können die erfindungsgemäßen MCP-Proteine in Insektenzellen unter Verwendung von Baculovirus-Expressionsvektoren exprimiert werden. Baculovirus-Vektoren, die zur Expression von Proteinen in gezüchteten Insektenzellen (bspw. Sf9-Zellen) verfügbar sind, umfassen die pAc-Reihe (Smith et al., (1983) Mol. Cell Biol. 3:2156-2165) und die pVL-Reihe (Lucklow und Summers (1989) Virology 170:31-39). 30 35 40

In einer weiteren Ausführungsform können die erfindungsgemäßen MCP-Proteine in Zellen einzelliger Pflanzen (wie Algen) oder in Pflanzenzellen höherer Pflanzen (bspw. Spermatophyten, wie Feldfrüchte) exprimiert werden. Beispiele für Pflanzen-Expressionsvektoren umfassen solche, die eingehend beschrieben sind in: Becker, D., Kemper, E., Schell, J. und Masterson, R. (1992) "New plant binary vectors with selectable markers located proximal to

the left border", Plant Mol. Biol. 20:1195-1197; und Bevan, M.W. (1984) "Binary Agrobacterium vectors for plant transformation", Nucl. Acids Res. 12:8711-8721.

5 In einer weiteren Ausführungsform wird eine erfindungsgemäße Nukleinsäure in Säugetierzellen mit einem Säugetier-Expressionsvektor exprimiert. Beispiele für Säugetier-Expressionsvektoren umfassen pCDM8 (Seed, B. (1987) Nature 329:840) und pMT2PC (Kaufman et al. (1987) EMBO J. 6:187-195). Bei der Verwendung in Säugetierzellen werden die Kontrollfunktionen des Expressionsvektors oft von viralen regulatorischen Elementen bereitgestellt. Gemeinhin verwendete Promotoren stammen bspw. aus Polyoma, Adenovirus 2, Cytomegalievirus und Simian Virus 40. Weitere geeignete Expressionssysteme für prokaryotische und eukaryotische Zellen

10 15 siehe in Kapitel 16 und 17 von Sambrook, J., Fritsch, E.F. und Maniatis, T., Molecular cloning: A Laboratory Manual, 2. Auflage, Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor Laboratory Press, Cold Spring Harbor, NY, 1989.

Bei einer weiteren Ausführungsform kann der rekombinante Säugetier-Expressionsvektor die Expression der Nukleinsäure vorzugsweise in einem bestimmten Zelltyp bewirken (bspw. werden gewebespezifische regulatorische Elemente zur Expression der Nukleinsäure verwendet). Gewebespezifische regulatorische Elemente sind im Fachgebiet bekannt. Nicht-einschränkende Beispiele für geeignete gewebespezifische Promotoren umfassen den Albuminpromotor (leberspezifisch; Pinkert et al. (1987) Genes Dev. 1:268-277), lymphoid-spezifische Promotoren (Calame und Eaton (1988) Adv. Immunol. 43:235-275), insbesondere Promotoren von T-Zellrezeptoren (Winoto und Baltimore (1989) EMBO J. 8:729-733) und Immunglobulinen (Banerji et al. (1983) Cell 33:729-740; Queen und Baltimore (1983) Cell 33:741-748), neuronenspezifische Promotoren (bspw. der Neurofilament-Promotor; Byrne und Ruddle (1989) PNAS 86:5473-5477), pankreaspezifische Promotoren (Edlund et al., (1985) Science 230:912-916) und milchdrüsenspezifische Promotoren

20 25 30 35 40 (bspw. Milchserum-Promotor; US-Patent Nr. 4 873 316 und europäische Patentanmeldungsveröffentlichung Nr. 264 166). Entwicklungsregulierte Promotoren sind ebenfalls umfaßt, bspw. die Maus-hox-Promotoren (Kessel und Gruss (1990) Science 249:374-379) und der α -Fetoprotein-Promotor (Campes und Tilghman (1989) Genes Dev. 3:537-546).

Die Erfindung stellt zudem einen rekombinanten Expressionsvektor bereit, umfassend ein erfindungsgemäßes DNA Molekül, das in Antisense-Richtung in den Expressionsvektor kloniert ist. D.h. daß das DNA-Molekül derart mit einer regulatorischen Sequenz funktionsfähig verbunden ist, daß die Expression (durch Transkription des DNA-Moleküls) eines RNA-Moleküls, das zur MCP-mRNA antisense

ist, möglich wird. Es können regulatorische Sequenzen ausgewählt werden, die funktionsfähig an eine in Antisense-Richtung klonierte Nukleinsäure gebunden sind und die kontinuierliche Expression des Antisense-RNA-Moleküls in einer Vielzahl von Zelltypen 5 steuern, bspw. können virale Promotoren und/oder Enhancer oder regulatorische Sequenzen ausgewählt werden, die die konstitutive, gewebespezifische oder zelltypspezifische Expression von Antisense-RNA steuern. Der Antisense-Expressionsvektor kann in Form eines rekombinannten Plasmids, Phagemids oder attenuierten Virus 10 vorliegen, in dem Antisense-Nukleinsäuren unter der Kontrolle eines hochwirksamen regulatorischen Bereichs produziert werden, dessen Aktivität durch den Zelltyp bestimmt wird, in den der Vektor eingebracht wird. Für eine Diskussion der Regulation der Genexpression mittels Antisense-Genen siehe Weintraub, H. et al., 15 Antisense-RNA as a molecular tool for genetic analysis, Reviews - Trends in Genetics, Bd. 1(1) 1986.

Ein weiterer Aspekt der Erfindung betrifft die Wirtszellen, in die ein erfindungsgemäßer rekombinanter Expressionsvektor einge- 20 bracht worden ist. Die Begriffe "Wirtszelle" und "rekombinante Wirtszelle" werden hier untereinander austauschbar verwendet. Es ist selbstverständlich, daß diese Begriffe nicht nur eine bestimmte Zielzelle, sondern auch die Nachkommen oder potentiellen Nachkommen dieser Zelle betreffen. Da in aufeinanderfolgenden Ge- 25 nerationen aufgrund von Mutation oder Umwelteinflüssen bestimmte Modifikationen auftreten können, sind diese Nachkommen nicht unbedingt mit der Parentalzelle identisch, sind jedoch im Umfang des Begriffs, wie er hier verwendet wird, noch umfaßt.

30 Eine Wirtszelle kann eine prokaryotische oder eukaryotische Zelle sein. Bspw. kann ein MCP-Protein in Bakterienzellen, wie *C. glutamicum*, Insektenzellen, Hefe- oder Säugetierzellen (wie Ovarzellen des chinesischen Hamsters (CHO) oder COS-Zellen) exprimiert werden. Andere geeignete Wirtszellen sind dem Fachmann geläufig. 35 Mikroorganismen, die mit *Corynebacterium glutamicum* verwandt sind und sich geeignet als Wirtszellen für die erfindungsgemäßen Nukleinsäure- und Proteinmoleküle verwenden lassen, sind in Tabelle 3 aufgeführt.

40 Durch herkömmliche Transformations- oder Transfektionsverfahren läßt sich Vektor-DNA in prokaryotische oder eukaryotische Zellen einbringen. Die Begriffe "Transformation" und "Transfektion", "Konjugation" und "Transduktion", wie sie hier verwendet werden, sollen eine Vielzahl von im Stand der Technik bekannten Verfahren 45 zum Einbringen fremder Nukleinsäure (bspw. DNA) in eine Wirtszelle umfassen, einschließlich natürlicher Kompetenz, chemisch vermittelter Übertragung, Calciumphosphat- oder Calciumchlorid-

36

Copräzipitation, DEAE-Dextran-vermittelter Transfektion, Lipofektion oder Elektroporation. Geeignete Verfahren zur Transformation oder Transfektion von Wirtszellen lassen sich nachlesen in Sambrook et al. (Molecular Cloning: A Laboratory Manual. 2. Aufl.,

5 Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor Laboratory Press, Cold Spring Harbor, NY, 1989) und anderen Labor-Handbüchern.

Es ist bekannt, daß für die stabile Transfektion von Säugetierzellen je nach dem verwendeten Expressionsvektor und der verwendeten Transfektionstechnik nur ein kleiner Teil der Zellen die fremde DNA in ihr Genom integrieren kann. Zur Identifizierung und Selektion dieser Integranten wird gewöhnlich ein Gen, das einen selektierbaren Marker (z.B. Resistenz gegen Antibiotika) codiert, 10 zusammen mit dem Gen von Interesse in die Wirtszellen eingebracht. Bevorzugte selektierbare Marker umfassen solche, die die Resistenz gegen Medikamente, wie G418, Hygromycin und Methotrexat, verleihen. Eine Nukleinsäure, die einen selektierbaren Marker codiert, kann in eine Wirtszelle auf dem gleichen Vektor eingebracht werden, wie derjenige, der ein MCP-Protein codiert, oder kann auf einem gesonderten Vektor eingebracht werden. Zellen, die mit der eingebrachten Nukleinsäure stabil transfiziert worden sind, können bspw. durch Medikamentenselektion identifiziert werden (z.B. überleben Zellen, die den selektierbaren Marker integriert haben, wohingegen die anderen Zellen sterben). 15 20 25

Zur Erzeugung eines homolog rekombinierten Mikroorganismus wird ein Vektor hergestellt, der zumindest einen Abschnitt eines MCP-Gens enthält, in den eine Deletion, Addition oder Substitution 30 eingebracht worden ist, um das MCP-Gen zu verändern, bspw. funktionell zu disrumpieren. Dieses MCP-Gen ist vorzugsweise ein *Corynebacterium glutamicum*-MCP-Gen, jedoch kann ein Homologon von einem verwandten Bakterium oder sogar aus einer Säugetier-, Hefe- oder Insektenquelle verwendet werden. Bei einer bevorzugten Ausführungsform ist der Vektor derart ausgestaltet, daß das endogene MCP-Gen bei homologer Rekombination funktionell disrumpiert ist (d.h. nicht länger ein funktionelles Protein codiert; auch als "Knockout"-Vektor bezeichnet). Der Vektor kann alternativ derart 35 ausgestaltet sein, daß das endogene MCP-Gen bei homologer Rekombination mutiert oder anderweitig verändert ist, jedoch noch das funktionelle Protein codiert (z.B. kann der stromaufwärts gelegene regulatorische Bereich derart verändert sein, daß dadurch die Expression des endogenen MCP-Proteins verändert wird.). Der veränderte Abschnitt des MCP-Gens ist im homologen Rekombinationsvektor an seinem 5'- und 3'-Ende von zusätzlicher Nukleinsäure 40 45 des MCP-Gens flankiert, die eine homologe Rekombination zwischen dem exogenen MCP-Gen, das von dem Vektor getragen wird, und einem

endogenen MCP-Gen in einem Mikroorganismus ermöglicht. Die zusätzliche flankierende MCP-Nukleinsäure ist für eine erfolgreiche homologe Rekombination mit dem endogenen Gen hinreichend lang. Gewöhnlich enthält der Vektor weniger als eine Kilobase flankierende DNA (sowohl am 5'- als auch am 3'-Ende) (siehe z.B. Thomas, K.R. und Capecchi, M.R. (1987) Cell 51:503 für eine Beschreibung von homologen Rekombinationsvektoren). Der Vektor wird in einen Mikroorganismus (z.B. durch Elektroporation) eingebracht, und Zellen, in denen das eingebrachte MCP-Gen mit dem endogenen MCP-Gen homolog rekombiniert ist, werden unter Verwendung im Fachgebiet bekannter Verfahren selektiert.

Bei einer anderen Ausführungsform können rekombinante Mikroorganismen produziert werden, die ausgewählte Systeme enthalten, die eine regulierte Expression des eingebrachten Gens ermöglichen. Der Einschluß eines MCP-Gens in einen Vektor, wodurch es unter die Kontrolle des Lac-Operons gebracht wird, ermöglicht z.B. die Expression des MCP-Gens nur in Gegenwart von IPTG. Diese regulatorischen Systeme sind im Fachgebiet bekannt.

Eine erfindungsgemäße Wirtszelle, wie eine prokaryotische oder eukaryotische Wirtszelle in Kultur, kann zur Produktion (d.h. Expression) eines MCP-Proteins verwendet werden. Die Erfindung stellt zudem Verfahren zur Produktion von MCP-Proteinen unter Verwendung der erfindungsgemäßen Wirtszellen bereit. Bei einer Ausführungsform umfaßt das Verfahren die Anzucht der erfindungsgemäßen Wirtszelle (in die ein rekombinanter Expressionsvektor, der ein MCP-Protein codiert, eingebracht worden ist, oder in deren Genom ein Gen eingebracht worden ist, das ein Wildtyp- oder verändertes MCP-Protein codiert) in einem geeigneten Medium, bis das MCP-Protein produziert worden ist. Das Verfahren umfaßt in einer weiteren Ausführungsform das Isolieren der MCP-Proteine aus dem Medium oder der Wirtszelle.

35 C. Isolierte MCP-Proteine

Ein weiterer Aspekt der Erfindung betrifft isolierte MCP-Proteine und biologisch aktive Abschnitte davon. Ein "isoliertes" oder "gereinigtes" Protein oder biologisch aktiver Abschnitt davon ist im wesentlichen frei von zellulärem Material, wenn es durch DNA-Rekombinationstechniken produziert wird, oder von chemischen Vorstufen oder andern Chemikalien, wenn es chemisch synthetisiert wird. Der Begriff "im wesentlichen frei von zellulärem Material" umfaßt MCP-Proteinpräparationen, in denen das Protein von zellulären Komponenten der Zellen, in denen es natürlich oder rekombinant produziert wird, abgetrennt ist. Bei einer Ausführungsform umfaßt der Ausdruck "im wesentlichen frei von zellulärem Mate-

rial" MCP-Proteinpräparationen mit weniger als etwa 30% (bezogen auf das Trockengewicht) Nicht-MCP-Protein (hier auch als "kontaminierendes Protein" bezeichnet), stärker bevorzugt weniger als etwa 20%, noch stärker bevorzugt weniger als etwa 10% und am 5 stärksten bevorzugt weniger als etwa 5% Nicht-MCP-Protein. Das MCP-Protein oder ein biologisch aktiver Abschnitt davon enthält nach rekombinanter Produktion ebenfalls vorzugsweise im wesentlichen kein Kulturmedium, d.h. das Kulturmedium macht weniger als etwa 20%, stärker bevorzugt weniger als etwa 10% und am stärksten 10 bevorzugt weniger als etwa 5% des Volumens der Proteinpräparation aus. Der Begriff "im wesentlichen frei von chemischen Vorstufen oder anderen Chemikalien" umfaßt MCP-Proteinpräparationen, in denen das Protein von chemischen Vorstufen oder anderen Chemikalien abgetrennt ist, die an der Synthese des Proteins beteiligt sind. 15 Bei einer Ausführungsform umfaßt der Begriff "im wesentlichen frei von chemischen Vorstufen oder anderen Chemikalien" MCP-Proteinpräparationen mit weniger als etwa 30% (bezogen auf das Trockengewicht), stärker bevorzugt weniger als etwa 20%, noch stärker bevorzugt weniger als etwa 10% und am stärksten bevorzugt weniger 20 als etwa 5% chemische Vorstufen oder Nicht-MCP-Chemikalien. In bevorzugten Ausführungsformen weisen die isolierten Proteine oder biologisch aktiven Abschnitte davon keine kontaminierenden Proteine aus dem gleichen Organismus auf, aus dem das MCP-Protein stammt. Diese Proteine werden gewöhnlich durch rekombinante Expression, bspw. eines *C. glutamicum*-MCP-Proteins, in einem Mikroorganismus, wie *C. glutamicum*, hergestellt. 25

Ein erfindungsgemäßes isoliertes MCP-Protein oder ein Abschnitt davon kann die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren, Kohlenwasserstoffe abbauen, Terpenoide oxidieren, als Ziel für Arzneimittelentwicklung dienen oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen dienen. In bevorzugten Ausführungsformen umfaßt das Protein oder ein Abschnitt 30 davon eine Aminosäuresequenz, die zu einer Aminosäuresequenz aus Anhang B hinreichend homolog ist, daß das Protein oder der Abschnitt davon die Fähigkeit, die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* zu modulieren, Kohlenwasserstoffe abzubauen, Terpenoide 35 zu oxidieren, als Ziel für Arzneimittelentwicklung zu dienen oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen zu dienen, beibehält. Der Abschnitt des Proteins ist vorzugsweise ein biologisch aktiver Abschnitt, wie hier beschrieben. Bei einer weiteren bevorzugten Ausführungsform hat 40 ein erfindungsgemäßes MCP-Protein eine der in Anhang B gezeigten Aminosäuresequenzen. In einer weiteren bevorzugten Ausführungsform hat das MCP-Protein eine Aminosäuresequenz, die von einer 45

Nukleotidsequenz codiert wird, die, bspw. unter stringenten Bedingungen, an eine Nukleotidsequenz aus Anhang A hybridisiert. In noch einer weiteren bevorzugten Ausführungsform hat das MCP-Protein eine Aminosäuresequenz, die von einer Nukleotidsequenz codiert wird und die mindestens etwa 50-60%, vorzugsweise mindestens etwa 60-70%, stärker bevorzugt mindestens etwa 70-80%, 80-90%, 90-95% und noch stärker bevorzugt mindestens etwa 96%, 97%, 98%, 99% oder noch homologer zu einer der Aminosäuresequenzen von Anhang B ist. Die bevorzugten erfindungsgemäßen MCP-Proteine besitzen vorzugsweise ebenfalls mindestens eine der hier beschriebenen MCP-Aktivitäten. Ein bevorzugtes erfindungsgemäßes MCP-Protein umfaßt zum Beispiel eine Aminosäuresequenz, die von einer Nukleotidsequenz codiert wird, die, bspw. unter stringenten Bedingungen, mit einer Nukleotidsequenz von Anhang A hybridisiert, und die die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren, Kohlenwasserstoffe abbauen, Terpenoide oxidieren, als Ziel für Arzneimittelentwicklung dienen oder als Identifikationsmarker für *C. glutamicum* oder verwandte Organismen dienen kann.

Bei weiteren Ausführungsformen ist das MCP-Protein im wesentlichen homolog zu einer Aminosäuresequenz von Anhang B und behält die funktionelle Aktivität des Proteins mit einer der Sequenzen aus Anhang B und unterscheidet sich dennoch in der Aminosäuresequenz aufgrund von natürlicher Variation oder Mutagenese, wie in Unterabschnitt I oben eingehend beschrieben. In einer weiteren Ausführungsform umfaßt das MCP-Protein folglich eine Aminosäuresequenz, die mindestens etwa 50-60%, vorzugsweise mindestens etwa 60-70%, stärker bevorzugt mindestens etwa 70-80%, 80-90%, 90-95% und am stärksten bevorzugt mindestens etwa 96%, 97%, 98%, 99% oder noch homologer zu einer vollständigen Aminosäuresequenz aus Anhang B ist und die zumindest eine der hier beschriebenen MCP-Aktivitäten aufweist. Bei einer anderen Ausführungsform betrifft die Erfindung ein *C. glutamicum*-Vollängenprotein, das im wesentlichen homolog zu einer vollständigen Aminosäuresequenz aus Anhang B ist.

Biologisch aktive Abschnitte eines MCP-Proteins umfassen Peptide mit Aminosäuresequenzen, die von der Aminosäuresequenz eines MCP-Proteins hergeleitet sind, bspw. eine in Anhang B gezeigte Aminosäuresequenz oder die Aminosäuresequenz eines Proteins, das zu einem MCP-Protein homolog ist, die weniger Aminosäuren als das Vollängen-MCP-Protein oder das Vollängenprotein aufweisen, das zu einem MCP-Protein homolog ist, und zumindest eine Aktivität eines MCP-Proteins aufweisen. Gewöhnlich umfassen biologisch aktive Abschnitte (Peptide, bspw. Peptide, die bspw 5, 10, 15, 20, 30, 35, 36, 37, 38, 39, 40, 50, 100 oder mehr Aminosäuren lang sind) eine

Domäne oder ein Motiv mit mindestens einer Aktivität eines MCP-Proteins. Überdies können andere biologisch aktive Abschnitte, in denen andere Bereiche des Proteins deletiert sind, durch rekombinante Techniken hergestellt werden und bezüglich einer oder mehrerer der hier beschriebenen Aktivitäten untersucht werden. Die biologisch aktiven Abschnitte eines MCP-Proteins umfassen vorzugsweise ein oder mehrere ausgewählte Domänen/Motive oder Abschnitte davon mit biologischer Aktivität.

10 MCP-Proteine werden vorzugsweise durch DNA-Rekombinationstechniken hergestellt. Bspw wird. ein Nukleinsäuremolekül, das das Protein codiert, in einen Expressionsvektor (wie vorstehend beschrieben) kloniert, der Expressionsvektor wird in eine Wirtszelle (wie vorstehend beschrieben) eingebracht, und das MCP-Protein wird in der Wirtszelle exprimiert. Das MCP-Protein kann dann durch ein geeignetes Reinigungsschema mittels Standard-Protein-Reinigungstechniken aus den Zellen isoliert werden. Alternativ zur rekombinanten Expression kann ein MCP-Protein, -Polypeptid, oder -Peptid mittels Standard-Peptidsynthesetechniken chemisch 20 synthetisiert werden. Überdies kann natives MCP-Protein aus Zellen (bspw. Endothelzellen, Bakterienzellen, Pilzzellen oder anderen Zellen), z.B. mit einem Anti-MCP-Antikörper, isoliert werden, der durch Standardtechniken produziert werden kann, wobei ein erfundungsgemäßes MCP-Protein oder ein Fragment davon verwendet 25 wird.

Die Erfindung stellt auch chimäre MCP-Proteine oder MCP-Fusionsproteine bereit. Wie hier verwendet, umfaßt ein "chimäres MCP-Protein" oder "MCP-Fusionsprotein" ein MCP-Polypeptid, das funktionsfähig an ein Nicht-MCP-Polypeptid gebunden ist. Ein "MCP-Polypeptid" betrifft ein Polypeptid mit einer Aminosäuresequenz, die einem MCP-Protein entspricht, wohingegen ein "Nicht-MCP-Polypeptid" ein Polypeptid mit einer Aminosäuresequenz betrifft, die einem Protein entspricht, das nicht im wesentlichen homolog zum 30 MCP-Protein ist, z.B. ein Protein, das sich vom MCP-Protein unterscheidet und vom gleichen oder einem anderen Organismus herrührt. Innerhalb des Fusionsproteins soll der Begriff "funktionsfähig verbunden" bedeuten, daß das MCP-Polypeptid und das Nicht-MCP-Polypeptid im Leseraster miteinander fusioniert sind. Das 35 MCP-Protein ist, z.B. ein Protein, das sich vom MCP-Protein unterscheidet und vom gleichen oder einem anderen Organismus herrührt. Innerhalb des Fusionsproteins soll der Begriff "funktionsfähig verbunden" bedeuten, daß das MCP-Polypeptid und das Nicht-MCP-Polypeptid im Leseraster miteinander fusioniert sind. Das 40 Nicht-MCP-Polypeptid kann an den N- oder C-Terminus des MCP-Polypeptides gebunden sein. Bei einer Ausführungsform ist das Fusionsprotein bspw. ein GST-MCP-Fusionsprotein, bei dem die MCP-Sequenzen an den C-Terminus der GST-Sequenzen gebunden sind. Diese Fusionsproteine können die Reinigung des rekombinanten MCP-Proteins erleichtern. Bei einer weiteren Ausführungsform ist das Fusionsprotein ein MCP-Protein, das eine heterologe Signalsequenz 45 an seinem N-Terminus aufweist. In bestimmten Wirtszellen (z.B.

41

Säugetier-Wirtszellen) kann die Expression und/oder Sekretion eines MCP-Proteins durch Verwendung einer heterologen Signalsequenz gesteigert werden.

5 Ein erfindungsgemäßes chimäres MCP-Protein oder MCP-Fusionsprotein wird durch Standard-DNA-Rekombinationstechniken produziert. DNA-Fragmente, die unterschiedliche Polypeptidsequenzen codieren, werden gemäß herkömmlicher Techniken im Leseraster aneinander ligiert, bspw. durch Einsatz glatter oder überhängender Enden zur 10 Ligation, Restriktionsenzymspaltung zur Bereitstellung geeigneter Enden, Auffüllen kohäsiver Enden, falls erforderlich, Behandlung mit alkalischer Phosphatase, um ungewollte Verknüpfungen zu vermeiden, und enzymatische Ligierung. Bei einer weiteren Ausführungsform kann das Fusionsgen durch herkömmliche Techniken, einschließlich DNA-Syntheseautomaten, synthetisiert werden. Alternativ kann eine PCR-Amplifizierung von Genfragmenten mittels Ankerprimern durchgeführt werden, die komplementäre Überhänge zwischen aufeinanderfolgenden Genfragmenten erzeugen. Diese können anschließend miteinander hybridisiert und reamplifiziert werden, so 20 daß eine chimäre Gensequenz erzeugt wird (s. bspw. Current Protocols in Molecular Biology, Ausubel et al., Hrsg., John Wiley & Sons: 1992). Überdies sind viele Expressionsvektoren kommerziell erhältlich, die schon eine Fusionseinheit codieren (bspw. ein GST-Polypeptid). Eine MCP-codierende Nukleinsäure kann in einen 25 solchen Expressionsvektor kloniert werden, so daß die Fusionseinheit mit dem MCP-Protein im Leseraster verbunden ist.

Homologa des MCP-Proteins können durch Mutagenese erzeugt werden, z.B. durch bestimmte Punktmutation oder Verkürzung des MCP-Proteins. Der Begriff "Homologon", wie er hier verwendet wird, be trifft eine variante Form des MCP-Proteins, die als Agonist oder Antagonist der MCP-Protein-Aktivität wirkt. Ein Agonist des MCP-Proteins kann im wesentlichen die gleiche oder einen Teil der biologischen Aktivitäten des MCP-Proteins beibehalten. Ein Antagonist des MCP-Proteins kann eine oder mehrere Aktivitäten der natürlich vorkommenden Form des MCP-Proteins bspw. durch kompetitive Bindung an ein stromabwärts oder -aufwärts gelegenes Element eines biochemischen Wegs, der das MCP-Protein enthält, hemmen. 30 Bei einer alternativen Ausführungsform können Homologa des MCP-Proteins durch Screening kombinatorischer Banken von Mutanten, bspw. Verkürzungsmutanten, des MCP-Proteins bezüglich MCP-Protein-Agonisten- oder -Antagonisten-Aktivität identifiziert werden. Bei einer Ausführungsform wird eine variegierte Bank von 35 MCP-Varianten durch kombinatorische Mutagenese auf Nukleinsäureebene erzeugt und von der variegierten Genbank codiert. Eine variegierte Bank von MCP-Varianten kann bspw durch enzymatisches

Ligieren eines Gemisches synthetischer Oligonukleotide in Gensequenzen hergestellt werden, so daß sich ein degenerierter Satz potentieller MCP-Sequenzen als individuelle Polypeptide oder alternativ als Satz größerer Fusionsproteine (z.B. Für Phagen-Display), die diesen Satz von MCP-Sequenzen enthalten, exprimieren läßt. Es gibt eine Vielzahl von Verfahren, die zur Herstellung von Banken potentieller MCP-Homologa aus einer degenerierten Oligonukleotidsequenz verwendet werden können. Die chemische Synthese einer degenerierten Gensequenz kann in einem DNA-Synthesearmaten durchgeführt werden, und das synthetische Gen kann dann in einen geeigneten Expressionsvektor ligiert werden. Die Verwendung eines degenerierten Gensatzes ermöglicht die Bereitstellung sämtlicher Sequenzen in einem Gemisch, die den gewünschten Satz an potentiellen MCP-Sequenzen codieren. Verfahren zur Synthese degenerierter Oligonukleotide sind im Fachgebiet bekannt (s. bspw. Narang, S.A. (1983) Tetrahedron 39:3; Itakura et al. (1984) Annu. Rev. Biochem. 53:323; Itakura et al., (1984) Science 198:1056; Ike et al. (1983) Nucleic Acids Res. 11:477).

Zusätzlich können Banken von Fragmenten der MCP-Protein-Codierung verwendet werden, um eine variegierte Population von MCP-Fragmenten zum Screening und zur anschließenden Selektion von Homologa eines MCP-Proteins zu erzeugen. Bei einer Ausführungsform kann eine Bank von codierenden Sequenzfragmenten durch Behandeln eines doppelsträngigen PCR-Fragmentes einer codierenden MCP-Sequenz mit einer Nuklease unter Bedingungen, unter denen ein Nicking nur etwa einmal pro Molekül erfolgt, Denaturieren der doppelsträngigen DNA, Renaturieren der DNA unter Bildung doppelsträngiger DNA, die Sense-/Antisense-Paare von verschiedenen genickten Produkten umfassen kann, Entfernen einzelsträngiger Abschnitte aus neu gebildeten Duplices durch Behandlung mit S1-Nuclease und Ligieren der resultierenden Fragmentbank in einen Expressionsvektor erzeugt werden. Durch dieses Verfahren kann eine Expressionsbank hergeleitet werden, die N-terminale, C-terminale und interne Fragmente mit verschiedenen Größen des MCP-Proteins codiert.

Im Fachgebiet sind mehrere Techniken zum Screening von Genprodukten kombinatorischer Banken, die durch Punktmutationen oder Verkürzung hergestellt worden sind, und zum Screening von cDNA-Banken hinsichtlich Genprodukten mit einer ausgewählten Eigenschaft bekannt. Diese Techniken lassen sich an das schnelle Screening der Genbanken anpassen, die durch kombinatorische Mutagenese von MCP-Homologa erzeugt worden sind. Die am häufigsten verwendeten Techniken zum Screening großer Genbanken, die einer Analyse mit hohem Durchsatz unterliegen, umfassen das Klonieren der Genbank in replizierbare Expressionsvektoren, Transformieren geeigneter Zellen mit der resultierenden Vektorenbank und Exprimieren der

43

kombinatorischen Gene unter Bedingungen, unter denen der Nachweis der gewünschten Aktivität die Isolation des Vektors, der das Gen codiert, dessen Produkt nachgewiesen wurde, erleichtert. Recursi-
ve-Ensemble-Mutagenese (REM), eine neue Technik, die die Häufig-
keit funktioneller Mutanten in den Banken vergrößert, kann in
Kombination mit den Screeningtests verwendet werden, um MCP-Homo-
loga zu identifizieren (Arkin und Yourvan (1992) PNAS
89:7811-7815; Delgrave et al. (1993) Protein Engineering
6(3):327-331).

10

Bei einer weiteren Ausführungsform können Tests auf Zellenbasis zur Analyse einer variegierten MCP-Bank unter Verwendung von im Fachgebiet bekannten Verfahren verwendet werden.

15 D. Erfindungsgemäße Verwendungen und Verfahren

Die hier beschriebenen Nukleinsäuremoleküle, Proteine, Proteinhomologa, Fusionsproteine, Primer, Vektoren und Wirtszellen können in einem oder mehreren nachstehenden Verfahren verwendet werden:

20 Identifikation von *C. glutamicum* und verwandten Organismen, Kartierung von Genomen von Organismen, die mit *C. glutamicum* verwandt sind, Identifikation und Lokalisation von *C. glutamicum*-Sequenzen von Interesse, Evolutionsstudien, Bestimmung von MCP-Proteinbereichen, die für die Funktion notwendig sind, Modulation
25 der Aktivität eines MCP-Proteins; Modulation der Aktivität eines oder mehrerer Stoffwechselwege und Modulation der zellulären Produktion einer gewünschten Verbindung, wie einer Feinchemikalie. Die erfindungsgemäßen MCP-Nukleinsäuremoleküle haben eine Vielzahl von Verwendungen. Sie können zunächst zur Identifikation ei-
30 nes Organismus als *Corynebacterium glutamicum* oder naher Verwandter davon verwendet werden. Sie können zudem zur Identifikation des Vorliegens von *C. glutamicum* oder eines Verwandten davon in einer Mischpopulation von Mikroorganismen verwendet werden. Die Erfindung stellt die Nukleinsäuresequenzen einer Reihe von *C. glutamicum*-Genen bereit. Durch Sondieren der extrahierten genomischen DNA einer Kultur einer einheitlichen oder gemischten Population von Mikroorganismen unter stringenten Bedingungen mit einer Sonde, die einen Bereich eines *C. glutamicum*-Gens überspannt, das für diesen Organismus einzigartig ist, kann man bestimmen, ob
35 40 dieser Organismus zugegen ist. *Corynebacterium glutamicum* selbst ist zwar nicht pathogen, jedoch ist es mit pathogenen Arten, wie *Corynebacterium diphtheriae*, verwandt. Der Nachweis eines solchen Organismus ist von signifikanter klinischer Bedeutung.
45 Zum Nachweis des Vorliegens von *C. glutamicum* in einer Probe können im Fachgebiet bekannte Techniken eingesetzt werden. Insbesondere können die Zellen in der Probe zunächst in einer geeigneten

Flüssigkeit oder auf einem geeigneten festen Kulturmedium gezüchtet werden, um die Anzahl der Zellen in der Kultur zu vergrößern. Diese Zellen werden lysiert, und die gesamte enthaltene DNA wird extrahiert und gegebenenfalls gereinigt, um Zelltrümmer und Proteinmaterial zu entfernen, die die anschließende Analyse stören könnten. Polymerasekettenreaktion oder eine ähnliche, im Fachgebiet bekannte Technik wird durchgeführt (s. einen allgemeinen Überblick über Methodologien, die gewöhnlich zur Nukleinsäuresequenz-Amplifikation verwendet werden in Mullis et al., U.S.-Patent Nr. 4683195, Mullis et al., U.S.-Patent Nr. 4965188 und Innis, M.A., und Gelfand, D.H. (1989) PCR-Protocols, A guide to Methods and Applications, Academic Press, S. 3-12, und (1988) Biotechnology 6:1197, und Internationale Patentanmeldung Nr. WO89/01050), wobei Primer, die für ein erfindungsgemäßes MCP-Nukleinsäuremolekül spezifisch sind, mit der Nukleinsäureprobe inkubiert werden, so daß diese bestimmte MCP-Nukleinsäuresequenz, falls in der Probe vorhanden, amplifiziert wird. Die bestimmte, zu amplifizierende Nukleinsäuresequenz wird auf der Basis ihres ausschließlichen Vorkommens im Genom von *C. glutamicum* und nur einiger nah verwandter Bakterien ausgewählt. Das Vorliegen des gewünschten Amplifikationsproduktes zeigt das Vorliegen von *C. glutamicum* oder eines mit *C. glutamicum* nah verwandten Organismus an.

Die erfindungsgemäßen Nukleinsäure- und Proteinmoleküle können ferner als Marker für spezifische Bereiche des Genoms dienen. Unter Verwendung von im Fachgebiet bekannten Techniken ist es möglich, die physikalische Lokalisierung der erfindungsgemäßigen MCP-Nukleinsäuremoleküle auf dem *C. glutamicum*-Genom nachzuweisen, was wiederum zur leichteren Lokalisierung anderer Nukleinsäuremoleküle und Gene auf der Karte verwendet werden kann. Die erfindungsgemäßigen Nukleinsäuremoleküle können zudem hinreichend homolog zu den Sequenzen verwandter Arten sein, so daß diese Nukleinsäuremoleküle ebenfalls die Konstruktion einer genomischen Karte in solchen Bakterien (z.B. *Brevibacterium lactofermentum*) ermöglichen können.

Die erfindungsgemäßen Nukleinsäure- und Proteinmoleküle eignen sich nicht nur zum Kartieren des Genoms, sondern auch für funktionelle Studien von *C. glutamicum*-Proteinen. Zur Identifikation des Genombereichs, an den ein bestimmtes *C. glutamicum*-DNA-bindendes Protein bindet, kann das *C. glutamicum*-Genom bspw. gespalten und die Fragmente mit dem DNA-bindenden Protein inkubiert werden. Diejenigen, die das Protein binden, können zusätzlich mit den erfindungsgemäßigen Nukleinsäuremolekülen, vorzugsweise mit leicht nachweisbaren Markierungen, sondiert werden; die Bindung eines solchen Nukleinsäuremoleküls an das Genomfragment ermög-

licht die Lokalisation des Fragmentes auf der genomischen Karte von *C. glutamicum*, und wenn dies mehrmals mit unterschiedlichen Enzymen durchgeführt wird, erleichtert es eine rasche Bestimmung der Nukleinsäuresequenz, an die das Protein bindet.

5

Die erfindungsgemäßen MCP-Nukleinsäuremoleküle eignen sich ebenfalls für Evolutions- und Proteinstruktur-Untersuchungen. Die Stoffwechselprozesse, an denen die erfindungsgemäßen Moleküle beteiligt sind, werden von einer Vielzahl von prokaryotischen und 10 eukaryotischen Zellen ausgenutzt; durch Vergleich der Sequenzen der erfindungsgemäßen Nukleinsäuremoleküle mit solchen, die ähnliche Enzyme aus anderen Organismen codieren, kann der Evolutions-Verwandschaftsgrad der Organismen bestimmt werden. Entsprechend ermöglicht ein solcher Vergleich die Bestimmung, welche 15 Sequenzbereiche konserviert sind und welche nicht, was bei der Bestimmung solcher Bereiche des Proteins hilfreich sein kann, die für die Enzymfunktion essentiell sind. Dieser Typ der Bestimmung ist für Proteintechnologie-Untersuchungen wertvoll und kann einen Hinweis darauf geben, wieviel Mutagenese das Protein tolerieren 20 kann ohne die Funktion zu verlieren.

Die erfindungsgemäßen MCP-Proteine lassen sich als Marker zur Klassifizierung eines unbekannten Bakteriums als *C. glutamicum* oder zur Identifikation von *C. glutamicum* oder nahe verwandten 25 Bakterien in einer Probe verwenden. Unter Verwendung von im Fachgebiet bekannten Techniken können bspw. Zellen in einer Probe gegebenenfalls amplifiziert werden (z.B. durch Züchten in einem geeigneten Medium), um die Probengröße zu erhöhen, und können dann lysiert werden, so daß die darin enthaltenen Proteine freigesetzt 30 werden. Diese Probe kann gegebenenfalls gereinigt werden, um Zelltrümmer und Nukleinsäuremoleküle zu entfernen, die die anschließende Analyse stören könnten. Antikörper, die für ein ausgewähltes erfindungsgemäßes MCP-Protein spezifisch sind, können mit der Proteinprobe in einem typischen Western-Test-Format inkubiert werden (s. z.B. Ausubel et al., (1988) Current Protocols in Molecular Biology, Wiley: New York), wobei der Antikörper an sein 35 Zielprotein bindet, wenn dieses Protein in der Probe vorliegt. Ein MCP-Protein wird für diesen Testtyp ausgewählt, wenn es für *C. glutamicum* oder *C. glutamicum* und sehr nahe verwandte Bakterien einzigartig oder fast einzigartig ist. Die Proteine in der 40 Probe werden dann durch Gelelektrophorese aufgetrennt und auf eine geeignete Matrix, wie Nitrocellulose übertragen. Ein geeigneter Zweitantikörper mit einer nachweisbaren Markierung (z.B. chemilumineszierend oder colorimetrisch) wird mit der Matrix inkubiert, gefolgt von stringentem Waschen. Das Vorliegen oder Fehlen 45 der Markierung zeigt das Vorliegen oder Fehlen des Zielproteins in der Probe an. Ist das Protein zugegen, zeigt dies das

Vorliegen von *C. glutamicum* an. Ein ähnliches Verfahren ermöglicht die Klassifizierung eines unbekannten Bakteriums als *C. glutamicum*; wenn eine Reihe für *C. glutamicum* spezifischer Proteine nicht in den Proteinproben nachgewiesen wird, die von dem unbekannten Bakterium präpariert wurden, ist dieses Bakterium wahrscheinlich nicht *C. glutamicum*.

Die genetische Manipulation der erfindungsgemäßen MCP-Nukleinsäuremoleküle kann die Produktion von MCP-Proteinen mit funktionellen Unterschieden zu den Wildtyp-MCP-Proteinen bewirken. Diese Proteine können hinsichtlich ihrer Effizienz oder Aktivität verbessert werden, können in größerer Anzahl als gewöhnlich in der Zelle zugegen sein oder können hinsichtlich ihrer Effizienz oder Aktivität geschwächt sein.

Diese Änderungen der Aktivität können direkt die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer oder mehrerer Feinchemikalien in *C. glutamicum* modulieren. Beispielsweise kann man durch Modifikation der Aktivität eines Proteins, das an der Biosynthese oder am Abbau einer Feinchemikalie beteiligt ist, (d.h. durch Mutagenese des entsprechenden Gens) die Fähigkeit der Zelle, diese Verbindung zu synthetisieren oder abzubauen, direkt modulieren und dadurch die Ausbeute und/oder Effizienz der Produktion der Feinchemikalie modulieren. Ebenso kann man durch Modulation der Aktivität eines Proteins, das einen Feinchemikalien-Stoffwechselweg reguliert, direkt beeinflussen, ob die Produktion der gewünschten Verbindung hoch- oder herunterreguliert wird, was beides die Ausbeute oder Effizienz der Produktion der Feinchemikalie von der Zelle moduliert.

Die indirekte Modulation der Feinchemikalienproduktion kann auch durch Modifikation der Aktivität eines erfindungsgemäßen Proteins (d.h. durch Mutagenese des entsprechenden Gens) erfolgen, so daß die Fähigkeit der Zelle, zu wachsen und sich zu teilen oder lebensfähig und produktiv zu bleiben, insgesamt erhöht ist. Die Produktion von Feinchemikalien aus *C. glutamicum* wird gewöhnlich durch Fermentationskultur im Großmaßstab dieser Mikroorganismen erzielt, Bedingungen, die für das Wachstum und die Zellteilung häufig suboptimal sind. Durch Verändern eines erfindungsgemäßen Proteins (z.B. eines Stressreaktionsproteins, eines Zellwandproteins oder von Proteinen, die am Stoffwechsel von Verbindungen beteiligt sind, die für das Auftreten von Zellwachstum und -teilung nötig sind, wie Nukleotide und Aminosäuren), so daß ein besseres Überleben, Wachsen und Vermehren in diesen Bedingungen möglich ist, kann es möglich sein, die Anzahl und die Produktivität dieser veränderten *C. glutamicum*-Zellen in Kultur im Großmaßstab zu steigern, was wiederum zu gesteigerten Ausbeuten und/oder zu

gesteigerter Effizienz der Produktion einer oder mehrerer gewünschter Feinchemikalien führen sollte. Ferner sind die Stoffwechselwege einer Zelle notwendigerweise voneinander abhängig und co-reguliert. Durch Ändern der Aktivität irgendeines Stoffwechsels in *C. glutamicum* (d.h. durch Ändern der Aktivität eines der erfindungsgemäßen Proteine, das an einem solchen Weg beteiligt ist) ist es möglich, gleichzeitig die Aktivität oder Regulation eines anderen Stoffwechselwegs in diesem Mikroorganismus zu ändern, der direkt an der Synthese oder am Abbau einer Feinchemie-
10 kalie beteiligt sein kann.

Diese vorstehend genannten Mutagenesestrategien für MCP-Proteine, die erhöhte Ausbeuten einer Feinchemikalie aus *C. glutamicum* bewirken sollen, sollen nicht einschränkend sein; Variationen dieser Mutagenesestrategien sind dem Fachmann leicht ersichtlich. Unter Verwendung dieser Strategien und einschließlich der hier offenbarten Mechanismen können die erfindungsgemäßen Nuklein- säure- und Proteinmoleküle verwendet werden, um *C. glutamicum*- oder verwandte Bakterienstämme, die mutierte MCP-Nukleinsäure-
20 und Proteinmoleküle exprimieren, zu erzeugen, so daß die Ausbeute, Produktion und/oder Effizienz der Produktion einer gewünschten Verbindung verbessert wird. Die gewünschte Verbindung kann jedes von *C. glutamicum* hergestellte Produkt sein, einschließlich der Endprodukte von Biosynthesewegen und Zwischenprodu-
25 dukte natürlich vorkommender metabolischer Wege sowie Moleküle, die im Metabolismus von *C. glutamicum* nicht natürlich vorkommen, die jedoch von einem erfindungsgemäßen *C. glutamicum*-Stamm produziert werden.
30 Diese Erfindung wird durch die nachstehenden Beispiele weiter veranschaulicht, die nicht als einschränkend aufgefaßt werden sollen. Die Inhalte sämtlicher, in dieser Patentanmeldung zitierte Literaturstellen, Patentanmeldungen, Patente und veröffentlichter Patentanmeldungen sind hiermit durch Bezugnahme aufgenommen.
35

Beispiele

Beispiel 1: Präparation der gesamten genomischen DNA aus *Corynebacterium glutamicum* ATCC13032
40

Eine Kultur von *Corynebacterium glutamicum* (ATCC 13032) wurde über Nacht bei 30°C unter starkem Schütteln in BHI-Medium (Difco) gezüchtet. Die Zellen wurden durch Zentrifugation geerntet, der Überstand wurde verworfen, und die Zellen wurden in 5ml Puffer I (5% des Ursprungsvolumens der Kultur - sämtliche angegebenen Volumina sind für 100 ml Kulturvolumen berechnet) resuspendiert.
45

Zusammensetzung von Puffer I: 140,34 g/l Saccharose, 2,46 g/l $MgSO_4 \cdot 7 H_2O$, 10 ml/l KH_2PO_4 -Lösung (100g/l, mit KOH auf pH-Wert 6,7 eingestellt), 50 ml/l M12-Konzentrat (10 g/l $(NH_4)_2SO_4$, 1 g/l NaCl, 2 g/l $MgSO_4 \cdot 7 H_2O$, 0,2 g/l $CaCl_2$, 0,5 g/l Hefe-Extrakt (Difco), 10 ml/l Spurenelemente-Mischung (200 mg/l $FeSO_4 \cdot H_2O$, 10 mg/l $ZnSO_4 \cdot 7 H_2O$, 3 mg/l $MnCl_2 \cdot 4 H_2O$, 30 mg/l H_3BO_3 , 20 mg/l $CoCl_2 \cdot 6 H_2O$, 1 mg/l $NiCl_2 \cdot 6 H_2O$, 3 mg/l $Na_2MoO_4 \cdot 2 H_2O$, 500 mg/l Komplexbildner (EDTA oder Citronensäure), 100 ml/l Vitamingemisch (0,2 ml/l Biotin, 0,2 mg/l Folsäure, 20 mg/l p-Aminobenzoësäure, 10 mg/l Riboflavin, 40 mg/l Ca-Panthothenat, 140 mg/l Nikotinsäure, 40 mg/l Pyridoxolhydrochlorid, 200 mg/l Myo-Inositol). Lysozym wurde in einer Endkonzentration von 2,5 mg/ml zur Suspension gegeben. Nach etwa 4 Std. Inkubation bei 37°C wurde die Zellwand abgebaut, und die erhaltenen Protoplasten wurden durch Zentrifugation geerntet. Das Pellet wurde einmal mit 5 ml Puffer I und einmal mit 5 ml TE-Puffer (10 mM Tris-HCl, 1 mM EDTA, pH-Wert 8) gewaschen. Das Pellet wurde in 4 ml TE-Puffer resuspendiert, und 0,5 ml SDS-Lösung (10%) und 0,5 ml NaCl-Lösung (5 M) wurden zugegeben. Nach Zugabe von Proteinase K in einer Endkonzentration von 200 μ g/ml wurde die Suspension etwa 18 Std. bei 37°C inkubiert. Die DNA wurde durch Extraktion mit Phenol, Phenol-Chloroform-Isoamylalkohol und Chloroform-Isoamylalkohol mittels Standard-Verfahren gereinigt. Dann wurde die DNA durch Zugabe von 1/50 Volumen 3 M Natriumacetat und 2 Volumina Ethanol, anschließender Inkubation für 30 min bei -20°C und 30 min Zentrifugation bei 12000 U/min in einer Hochgeschwindigkeitszentrifuge mit einem SS34-Rotor (Sorvall) gefällt. Die DNA wurde in 1 ml TE-Puffer gelöst, der 20 μ g/ml RNase A enthielt, und für mindestens 3 Std. bei 4°C gegen 1000 ml TE-Puffer dialysiert. Während dieser Zeit wurde der Puffer 3mal ausgetauscht. Zu Aliquots von 0,4 ml der dialysierten DNA-Lösung wurden 0,4 ml 2 M LiCl und 0,8 ml Ethanol zugegeben. Nach 30 min Inkubation bei -20°C wurde die DNA durch Zentrifugation gesammelt (13000 U/min, Biofuge Fresco, Heraeus, Hanau, Deutschland). Das DNA-Pellet wurde in TE-Puffer gelöst. Durch dieses Verfahren hergestellte DNA konnte für alle Zwecke verwendet werden, einschließlich Southern-Blotting oder zur Konstruktion genomischer Banken.

Beispiel 2: Konstruktion genomischer *Corynebacterium glutamicum* (ATCC13032)-Banken in *Escherichia coli*

Ausgehend von DNA, die wie in Beispiel 1 beschrieben hergestellt wurde, wurden gemäß bekannter und gut eingeführter Verfahren (siehe bspw. Sambrook, J. et al. (1989) "Molecular Cloning: A Laboratory Manual". Cold Spring Harbor Laboratory Press oder

Ausubel, F.M. et al. (1994) "Current Protocols in Molecular Biology", John Wiley & Sons) Cosmid- und Plasmid-Banken hergestellt.

Es ließ sich jedes Plasmid oder Cosmid einsetzen. Besondere Verwendung fanden die Plasmide pBR322 (Sutcliffe, J.G. (1979) Proc. Natl Acad. Sci. USA, 75:3737-3741); pACYC177 (Change & Cohen (1978) J. Bacteriol. 134:1141-1156); Plasmide der pBS-Reihe (pBSSK+, pBSSK- und andere; Stratagene, LaJolla, USA) oder Cosmide, wie SuperCos1 (Stratagene, LaJolla, USA) oder Lorist6 (Gibson, T.J. Rosenthal, A., und Waterson, R.H. (1987) Gene 53: 283-286.

Beispiel 3: DNA-Sequenzierung und Computer-Funktionsanalyse

15 Genomische Banken, wie in Beispiel 2 beschrieben, wurden zur DNA-Sequenzierung gemäß Standard-Verfahren, insbesondere dem Ketteneabbruchverfahren mit ABI377-Sequenziermaschinen (s. z.B. Fleischman, R.D. et al. (1995) "Whole-genome Random Sequencing and Assembly of Haemophilus Influenzae Rd.", Science 269:496-512) 20 verwendet. Die Sequenzierprimer mit den folgenden Nukleotidsequenzen wurden verwendet: 5'-GGAACACAGTATGACCATG-3' oder 5'-GTAAACGACGGCCAGT-3'.

Beispiel 4: In-vivo-Mutagenese

25 In vivo-Mutagenese von *Corynebacterium glutamicum* kann durchgeführt werden, indem eine Plasmid- (oder andere Vektor-) DNA durch *E.coli* oder andere Mikroorganismen (z.B. *Bacillus* spp. oder Hefen, wie *Saccharomyces cerevisiae*) geschleust wird, die die Integrität ihrer genetischen Information nicht aufrechterhalten können. Übliche Mutatorstämme weisen Mutationen in den Genen für das DNA-Reparatursystem auf (z.B., mutHLS, mutD, mutT, usw., zum Vergleich siehe Rupp, W.D. (1996) DNA repair mechanisms, in: *Escherichia coli* and *Salmonella*, S. 2277-2294, ASM: Washington). Diese 30 Stämme sind dem Fachmann bekannt. Die Verwendung dieser Stämme ist bspw. in Greener, A. und Callahan, M. (1994) Strategies 35 7:32-34 veranschaulicht.

Beispiel 5: DNA-Transfer zwischen *Escherichia coli* und *Corynebacterium glutamicum*

Mehrere *Corynebacterium*- und *Brevibacterium*-Arten enthalten endogene Plasmide (wie bspw. pHM1519 oder pBL1) die autonom replizieren (für einen Überblick siehe bspw. Martin, J.F. et al. (1987) 45 Biotechnology 5:137-146). Shuttle-Vektoren für *Escherichia coli* und *Corynebacterium glutamicum* lassen sich leicht mittels Standard-Vektoren für *E. coli* konstruieren (Sambrook, J. et al.,

(1989), "Molecular Cloning: A Laboratory Manual", Cold Spring Harbor Laboratory Press oder Ausubel, F.M. et al. (1994) "Current Protocols in Molecular Biology", John Wiley & Sons), denen ein Replikationsursprung für und ein geeigneter Marker aus *Corynebacterium glutamicum* beigegeben wird. Solche Replikationsursprünge werden vorzugsweise von endogenen Plasmiden entnommen, die aus *Corynebacterium*- und *Brevibacterium*-Arten isoliert worden sind. Besondere Verwendung als Transformationsmarker für diese Arten sind Gene für Kanamycin-Resistenz (wie solche, die vom Tn5- oder 10 Tn-903-Transposon stammen) oder für Chloramphenicol (Winnacker, E.L. (1987) "From Genes to Clones - Introduction to Gene Technology, VCH, Weinheim). Es gibt zahlreiche Beispiele in der Literatur für die Herstellung einer großen Vielzahl von Shuttle-Vektoren, die in *E. coli* und *C. glutamicum* replizieren und für verschiedene Zwecke verwendet werden können, einschließlich Gen-Überexpression (siehe bspw. Yoshihama, M. et al. (1985) J. Bacteriol. 162:591-597, Martin, J.F. et al., (1987) Biotechnology, 5:137-146 und Eikmanns, B.J. et al. (1992) Gene 102:93-98).

20 Mittels Standard-Verfahren ist es möglich, ein Gen von Interesse in einen der vorstehend beschriebenen Shuttle-Vektoren zu klonieren und solche Hybrid-Vektoren in *Corynebacterium glutamicum*-Stämme einzubringen. Die Transformation von *C. glutamicum* lässt sich durch Protoplastentransformation (Kastsumata, R. et al., (1984) J. Bacteriol. 159:306-311), Elektroporation (Liebl, E. et al., (1989) FEMS Microbiol. Letters, 53:399-303) und in Fällen, bei denen spezielle Vektoren verwendet werden, auch durch Konjugation erzielen (wie z.B. beschrieben in Schäfer, A., et (1990) J. Bacteriol. 172:1663-1666). Es ist ebenfalls möglich, die Shuttle-Vektoren für *C. glutamicum* auf *E. coli* zu übertragen, indem Plasmid-DNA aus *C. glutamicum* (mittels im Fachgebiet bekannter Standard-Verfahren) präpariert und in *E. coli* transformiert wird. Dieser Transformationsschritt kann mit Standard-Verfahren erfolgen, jedoch wird vorteilhafterweise ein Mcr-defizienter *E. coli*-Stamm verwendet, wie NM522 (Gough & Murray (1983) J. Mol. Biol. 166:1-19).

Beispiel 6: Bestimmung der Expression des mutanten Proteins

40 Die Beobachtungen der Aktivität eines mutierten Proteins in einer transformierten Wirtszelle beruhen auf der Tatsache, daß das mutante Protein auf ähnliche Weise und in ähnlicher Menge exprimiert wird wie das Wildtyp-Protein. Ein geeignetes Verfahren zur 45 Bestimmung der Transkriptionsmenge des mutanten Gens (ein Anzeichen für die mRNA-Menge, die für die Translation des Genprodukts verfügbar ist) ist die Durchführung eines Northern-Blots (s.

51

bspw. Ausubel et al., (1988) *Current Protocols in Molecular Biology*, Wiley: New York), wobei ein Primer, der so ausgestaltet ist, daß er an das Gen von Interesse bindet, mit einer nachweisbaren (gewöhnlich radioaktiven oder chemilumineszierenden) Markierung versehen wird, so daß - wenn die Gesamt-RNA einer Kultur des Organismus extrahiert, auf einem Gel aufgetrennt, auf eine stabile Matrix übertragen und mit dieser Sonde inkubiert wird - die Bindung und die Quantität der Bindung der Sonde das Vorliegen und auch die Menge der mRNA für dieses Gen anzeigen. Diese Information ist ein Hinweis auf das Ausmaß der Transkription des mutanten Gens. Gesamt-Zell-RNA läßt sich durch verschiedene Verfahren aus *Corynebacterium glutamicum* isolieren, die im Fachgebiet bekannt sind, wie in Bormann, E.R. et al., (1992) *Mol. Microbiol.* 6:317-326 beschrieben.

15

Zur Bestimmung des Vorliegens oder der relativen Menge an Protein, das von dieser mRNA translatiert wird, können Standard-Techniken, wie Western-Blot, eingesetzt werden (s. bspw. Ausubel et al. (1988) "Current Protocols in Molecular Biology", Wiley, New York). Bei diesem Verfahren werden Gesamt-Zellproteine extrahiert, durch Gelelektrophorese aufgetrennt, auf eine Matrix, wie Nitrocellulose, übertragen und mit einer Sonde, wie einem Antikörper, die an das gewünschte Protein spezifisch bindet, inkubiert. Diese Sonde ist gewöhnlich mit einer chemilumineszierenden oder colorimetrischen Markierung versehen, die sich leicht nachweisen läßt. Das Vorliegen und die beobachtete Menge an Markierung zeigt das Vorliegen und die Menge des gesuchten Mutantenproteins in der Zelle an.

30 Beispiel 7: Wachstum von genetisch verändertem *Corynebacterium glutamicum* - Medien und Anzuchtbedingungen

Genetisch veränderte *Corynebakterien* werden in synthetischen oder natürlichen Wachstumsmedien gezüchtet. Eine Anzahl unterschiedlicher Wachstumsmedien für *Corynebakterien* sind bekannt und leicht erhältlich (Lieb et al. (1989) *Appl. Microbiol. Biotechnol.* 32:205-210; von der Osten et al. (1998) *Biotechnology Letters* 11:11-16; Patent DE 4 120 867; Liebl (1992) "The Genus *Corynebacterium*", in: *The Prokaryotes*, Bd. II, Balows, A., et al., Hrsg. Springer-Verlag). Diese Medien bestehen aus einer oder mehreren Kohlenstoffquellen, Stickstoffquellen, anorganischen Salzen, Vitaminen und Spurenelementen. Bevorzugte Kohlenstoffquellen sind Zucker, wie Mono-, Di- oder Polysaccharide. Sehr gute Kohlenstoffquellen sind bspw. Glucose, Fructose, Mannose, Galactose, Ribose, Sorbose, Ribulose, Lactose, Maltose, Saccharose, Raffinose, Stärke oder Cellulose. Man kann Zucker auch über komplexe Verbindungen, wie Melassen, oder andere Nebenprodukte

der Zucker-Raffinierung zu den Medien geben. Es kann auch vorteilhaft sein, Gemische verschiedener Kohlenstoffquellen zuzugeben. Andere mögliche Kohlenstoffquellen sind Alkohole und organische Säuren, wie Methanol, Ethanol, Essigsäure oder Milchsäure.

5 Stickstoffquellen sind gewöhnlich organische oder anorganische Stickstoffverbindungen oder Materialien, die diese Verbindungen enthalten. Beispielhafte Stickstoffquellen umfassen Ammoniak-Gas oder Ammoniumsalze, wie NH_4Cl oder $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$, NH_4OH , Nitrat, Harnstoff, Aminosäuren oder komplexe Stickstoffquellen, wie Mais-10 quellwasser, Sojamehl, Sojaprotein, Hefeextrakt, Fleischextrakt und andere.

Anorganische Salzverbindungen, die in den Medien enthalten sein können, umfassen die Chlorid-, Phosphor- oder Sulfatsalze von

15 Calcium, Magnesium, Natrium, Kobalt, Molybdän, Kalium, Mangan, Zink, Kupfer und Eisen. Chelatbildner können zum Medium gegeben werden, um die Metallionen in Lösung zu halten. Besonders geeignete Chelatbildner umfassen Dihydroxyphenole, wie Catechol oder Protocatechuat, oder organische Säuren, wie Citronensäure. Die 20 Medien enthalten üblicherweise auch andere Wachstumsfaktoren, wie Vitamine oder Wachstumsförderer, zu denen bspw. Biotin, Riboflavin, Thiamin, Folsäure, Nikotinsäure, Panthothenat und Pyridoxin gehören. Wachstumsfaktoren und Salze stammen häufig von komplexen Medienkomponenten, wie Hefeextrakt, Melassen, Maisquellwasser und 25 dergleichen. Die genaue Zusammensetzung der Medienverbindungen hängt stark vom jeweiligen Experiment ab und wird für jeden spezifischen Fall individuell entschieden. Information über die Medienoptimierung ist erhältlich aus dem Lehrbuch "Applied Microbiol. Physiology, A Practical Approach" (Hrsg. P.M. Rhodes, P.F. Stanbury, IRL Press (1997) S. 53-73, ISBN 0 19 963577 3). Wachstumsmedien lassen sich auch von kommerziellen Anbietern beziehen, wie Standard 1 (Merck) oder BHI (Brain heart infusion, DIFCO) und dergleichen.

35 Sämtliche Medienkomponenten werden, entweder durch Hitze (20 min bei 1,5 bar und 121°C) oder durch Sterilfiltration, sterilisiert. Die Komponenten können entweder zusammen oder nötigenfalls getrennt sterilisiert werden. Sämtliche Medienkomponenten können zu Beginn der Anzucht zugegen sein oder wahlfrei kontinuierlich oder 40 chargenweise hinzugegeben werden.

Die Anzuchtbedingungen werden für jedes Experiment gesondert definiert. Die Temperatur sollte zwischen 15°C und 45°C liegen und kann während des Experiments konstant gehalten oder verändert 45 werden. Der pH-Wert des Mediums sollte im Bereich von 5 bis 8,5, vorzugsweise um 7,0 liegen, und kann durch Zugabe von Puffern zu den Medien aufrechterhalten werden. Ein beispielhafter Puffer für

53

diesen Zweck ist ein Kaliumphosphatpuffer. Synthetische Puffer, wie MOPS, HEPES; ACES usw., können alternativ oder gleichzeitig verwendet werden. Der Anzucht-pH-Wert lässt sich während der Anzucht auch durch Zugabe von NaOH oder NH₄OH konstant halten. Werden 5 komplexe Medienkomponenten, wie Hefe-Extrakt, verwendet, sinkt der Bedarf an zusätzlichen Puffern, da viele komplexe Verbindungen eine hohe Pufferkapazität aufweisen. Beim Einsatz eines Fermenters für die Anzucht von Mikroorganismen kann der pH-Wert auch mit gasförmigem Ammoniak reguliert werden.

10

Die Inkubationsdauer liegt gewöhnlich in einem Bereich von mehreren Stunden bis zu mehreren Tagen. Diese Zeit wird so ausgewählt, daß sich die maximale Menge Produkt in der Brühe ansammelt. Die offenbarten Wachstumsexperimente können in einer Vielzahl von Behältern, wie Mikrotiterplatten, Glasrörchen, Glaskolben oder Glas- oder Metallfermentern unterschiedlicher Größen durchgeführt werden. Zum Screening einer großen Anzahl von Klonen sollten die Mikroorganismen in Mikrotiterplatten, Glasrörchen oder Schüttelkolben entweder mit oder ohne Schikanen, gezüchtet werden. Vorgezugsweise werden 100-ml-Schüttelkolben verwendet, die mit 10% (bezogen auf das Volumen) des erforderlichen Wachstumsmediums gefüllt sind. Die Kolben sollten auf einem Kreiselschüttler (Amplitude 25 mm) mit einer Geschwindigkeit im Bereich von 100-300 U/min geschüttelt werden. Verdampfungsverluste können durch Aufrechterhaltung einer feuchten Atmosphäre verringert werden; alternativ sollte für die Verdampfungsverluste eine mathematische Korrektur durchgeführt werden.

Werden genetisch modifizierte Klone untersucht, sollte auch ein 30 unmodifizierter Kontrollklon oder ein Kontrollklon getestet werden, der das Basisplasmid ohne Insertion enthält. Das Medium wird auf eine OD₆₀₀ von 0,5 - 1,5 angeimpft, wobei Zellen verwendet werden, die auf Agarplatten, wie CM-Platten (10 g/l Glucose, 2,5 g/l NaCl, 2 g/l Harnstoff, 10 g/l Polypepton, 5 g/l Hefeextrakt, 35 5 g/l Fleischextrakt, 22 g/l Agar pH-Wert 6,8 mit 2 M NaOH), die bei 30°C inkubiert worden sind, gezüchtet wurden. Das Animpfen der Medien erfolgt entweder durch Einbringen einer Kochsalzlösung von *C. glutamicum*-Zellen von CM-Platten oder durch Zugabe einer flüssigen Vorkultur dieses Bakteriums.

40

Beispiel 8: In-vitro-Analyse der Funktion mutanter Proteine

Die Bestimmung der Aktivitäten und kinetischen Parameter von Enzymen ist im Fachgebiet gut bekannt. Experimente zur Bestimmung 45 der Aktivität eines bestimmten veränderten Enzyms müssen an die spezifische Aktivität des Wildtypenzyms angepaßt werden, was innerhalb der Fähigkeiten des Fachmann liegt. Überblicke über En-

zyme im allgemeinen sowie spezifische Einzelheiten, die die Struktur, Kinetiken, Prinzipien, Verfahren, Anwendungen und Beispiele zur Bestimmung vieler Enzymaktivitäten betreffen, können bspw. in den nachstehenden Literaturstellen gefunden werden: Dixon, M., und Webb, E.C: (1979) Enzymes, Longmans, London; Fersht (1985) Enzyme Structure and Mechanism, Freeman, New York; Walsh (1979) Enzymatic Reaction Mechanisms. Freeman, San Francisco; Price, N.C., Stevens, L. (1982) Fundamentals of Enzymology. Oxford Univ. Press: Oxford; Boyer, P.D: Hrsg. (1983) The Enzymes, 10 3. Aufl., Academic Press, New York; Bisswanger, H. (1994) Enzymkinetik, 2. Aufl. VCH, Weinheim (ISBN 3527300325); Bergmeyer, H.U., Bergmeyer, J., Graßl, M. Hrsg. (1983-1986) Methods of Enzymatic Analysis, 3. Aufl. Bd. I-XII, Verlag Chemie: Weinheim; und Ullmann's Encyclopedia of Industrial Chemistry 15 (1987) Bd. A9, "Enzymes", VCH, Weinheim, S. 352-363.

Die Aktivität von Proteinen, die an DNA binden, kann durch viele gut eingeführte Verfahren gemessen werden, wie DNA-Banden-Shift-Assays (die auch als Gelretardations-Assays bezeichnet werden).

20 Die Wirkung dieser Proteine auf die Expression anderer Moleküle kann mit Reporter-Gen-Assays (wie in Kolmar, H. et al., (1995) EMBO J. 14:3895-3904 und den darin zitierten Literaturstellen beschrieben) gemessen werden. Reporter-Gen-Testsysteme sind wohlbekannt und für Anwendungen in pro- und eukaryotischen Zellen etabliert, wobei Enzyme, wie beta-Galactosidase, Grün-Fluoreszenz-Protein und mehrere andere verwendet werden.

Die Bestimmung der Aktivität von Membran-Transportproteinen kann gemäß Techniken, wie sie in Gennis, R.B. (1989) "Pores, Channels and Transporters", in Biomembranes, Molecular Structure and Function, Springer: Heidelberg, S. 85-137; 199-234; und 270-322 beschrieben sind, erfolgen.

Beispiel 9: Analyse des Einflusses von mutiertem Protein auf die 35 Produktion des gewünschten Produktes

Die Wirkung der genetischen Modifikation in *C. glutamicum* auf die Produktion einer gewünschten Verbindung (wie einer Aminosäure) kann bestimmt werden, indem die modifizierten Mikroorganismen unter geeigneten Bedingungen (wie den vorstehend beschriebenen) gezüchtet werden und das Medium und/oder die zellulären Komponenten bezüglich der erhöhten Produktion des gewünschten Produktes (d.h. einer Aminosäure) untersucht wird/werden. Solche Analysetechniken sind dem Fachmann wohlbekannt und umfassen Spektroskopie, Dünn-schichtchromatographie, Färbeverfahren verschiedener Art, enzymatische und mikrobiologische Verfahren sowie analytische Chromatographie, wie Hochleistungs-Flüssigkeitschromatographie (s. bspw.

Ullman, Encyclopedia of Industrial Chemistry, Bd. A2, S. 89-90 und S. 443-613, VCH: Weinheim (1985); Fallon, A., et al., (1987) "Applications of HPLC in Biochemistry" in: Laboratory Techniques in Biochemistry and Molecular Biology, Bd. 17; Rehm et al. (1993)

5 Biotechnology, Bd. 3, Kapitel III: "Product recovery and purification", S. 469-714, VCH: Weinheim; Belter, P.A. et al. (1988) Bioseparations: downstream processing for Biotechnology, John Wiley and Sons; Kennedy, J.F. und Cabral, J.M.S. (1992) Recovery processes for biological Materials, John Wiley and Sons;

10 Shaeiwitz, J.A. und Henry, J.D. (1988) Biochemical Separations, in Ullmann's Encyclopedia of Industrial Chemistry, Bd. B3; Kapitel 11, S. 1-27, VCH: Weinheim; und Dechow, F.J. (1989) Separation and purification techniques in biotechnology, Noyes Publications).

15 Zusätzlich zur Messung des Fermentationsendproduktes ist es ebenfalls möglich, andere Komponenten der Stoffwechselwege zu analysieren, die zur Produktion der gewünschten Verbindung verwendet werden, wie Zwischen- und Nebenprodukte, um die Gesamt-Effizienz

20 der Produktion der Verbindung zu bestimmen. Die Analyseverfahren umfassen Messungen der Nährstoffmengen im Medium (bspw. Zucker, Kohlenwasserstoffe, Stickstoffquellen, Phosphat und andere Ionen), Messungen der Biomassezusammensetzung und des Wachstums, Analyse der Produktion gemeinsamer Metabolite von Biosynthesewe-

25 gen und Messungen von Gasen, die während der Fermentation erzeugt werden. Standardverfahren für diese Messungen sind in Applied Microbial Physiology; A Practical Approach, P.M. Rhodes und P.F. Stanbury, Hrsg. IRL Press, S. 103-129; 131-163 und 165-192 (ISBN: 0199635773) und den darin angegebenen Literaturstellen beschrie-

30 ben.

Beispiel 10: Reinigung des gewünschten Produktes aus *C. glutamicum*-Kultur

35 Die Gewinnung des gewünschten Produktes aus *C. glutamicum*-Zellen oder aus dem Überstand der vorstehend beschriebenen Kultur kann durch verschiedene, im Fachgebiet bekannte Verfahren erfolgen. Wird das gewünschte Produkt von den Zellen nicht sezerniert, können die Zellen aus der Kultur durch langsame Zentrifugation ge-

40 erntet werden, die Zellen können durch Standard-Techniken, wie mechanische Kraft oder Ultraschallbehandlung, lysiert werden. Die Zelltrümmer werden durch Zentrifugation entfernt, und die Überstandsfraktion, die die löslichen Proteine enthält, wird zur weiteren Reinigung der gewünschten Verbindung erhalten. Wird das

45 Produkt von den *C. glutamicum*-Zellen sezerniert, werden die Zel-

56

len durch langsame Zentrifugation aus der Kultur entfernt, und die Überstandsfraktion wird zur weiteren Reinigung behalten.

Die Überstandsfraktion aus beiden Reinigungsverfahren wird einer 5 Chromatographie mit einem geeigneten Harz unterworfen, wobei das gewünschte Molekül entweder auf dem Chromatographieharz zurückgehalten wird, viele Verunreinigungen in der Probe jedoch nicht, oder die Verunreinigungen auf dem Harz zurückbleiben, die Probe hingegen nicht. Diese Chromatographieschritte können nötigenfalls 10 wiederholt werden, wobei die gleichen oder andere Chromatographieharze verwendet werden. Der Fachmann ist in der Auswahl der geeigneten Chromatographieharze und ihrer wirksamsten Anwendung für ein bestimmtes zu reinigendes Molekül bewandert. Das gereinigte Produkt kann durch Filtration oder Ultrafiltration konzentriert und bei einer Temperatur aufbewahrt werden, bei der die 15 Stabilität des Produktes maximal ist.

Im Fachgebiet sind viele Reinigungsverfahren bekannt, und das vorhergehende Reinigungsverfahren soll nicht einschränkend sein.

20 Diese Reinigungstechniken sind bspw. beschrieben in Bailey, J.E. & Ollis, D.F. Biochemical Engineering Fundamentals, McGraw-Hill: New York (1986).

Die Identität und Reinheit der isolierten Verbindungen kann durch 25 Techniken des Standes der Technik bestimmt werden. Diese umfassen Hochleistungs-Flüssigkeitschromatographie (HPLC), spektroskopische Verfahren, Färbeverfahren, Dünnschichtchromatographie, NIRS, Enzymtest oder mikrobiologische Tests. Diese Analyseverfahren sind zusammengefaßt in: Patek et al. (1994) Appl. Environ. 30 Microbiol. 60:133-140; Malakhova et al. (1996) Biotehnologiya 11 27-32; und Schmidt et al. (1998) Bioprocess Engineer. 19:67-70. Ulmann's Encyclopedia of Industrial Chemistry (1996) Bd. A27, VCH: Weinheim, S. 89-90, S. 521-540, S. 540-547, S. 559-566, 575-581 und S. 581-587; Michal, G (1999) Biochemical Pathways: An 35 Atlas of Biochemistry and Molecular Biology, John Wiley and Sons; Fallon, A. et al. (1987) Applications of HPLC in Biochemistry in: Laboratory Techniques in Biochemistry and Molecular Biology, Bd. 17.

40 Äquivalente

Der Fachmann erkennt oder kann - indem er lediglich Routineverfahren verwendet - viele Äquivalente der erfindungsgemäßen spezifischen Ausführungsformen feststellen. Diese Äquivalente sollen 45 von den nachstehenden Patentansprüchen umfaßt sein.

Tabelle 1: Gene der Patentanmeldung

	RXN00080	VV0154	8446	6917
	RXN00087	VV0048	204	731
5	RXN00162	VV0084	9489	9842
	RXN00194	VV0115	4174	4614
	RXN00242	VV0133	7031	8308
	RXN00247	VV0057	35082	34156
	RXN00344	VV0135	42719	43597
10	RXN00362	VV0176	33334	34680
	RXN00390	VV0025	9834	9430
	RXN00416	VV0181	1	1650
	RXN00447	VV0112	23325	22906
	RXN00455	VV0076	5523	4774
	RXN00485	VV0086	51200	48906
15	RXN00515	VV0144	3289	2588
	RXN00662	VV0142	7711	8979
	RXN00729	VV0024	3903	2926
	RXN00731	VV0133	8314	10809
	RXN00835	VV0138	12068	13021
	RXN00945	VV0107	1876	2847
	RXN00953	VV0260	1834	1082
20	RXN00959	VV0208	402	857
	RXN00991	VV0210	4424	3045
	RXN01004	VV0210	3045	1984
	RXN01016	VV0209	14476	15123
	RXN01071	VV0030	4879	2816

25

30

35

40

45

Tabelle 2

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
A09073	ppg	Phosphoenolpyruvatecarboxylase	Bachmann, B. et al. "DNA fragment coding for phosphoenolpyruvate carboxylase, recombinant DNA carrying said fragment, strains carrying the recombinant DNA and method for producing L-amino acids using said strains," Patent: EP 0358940-A 3 03/21/90
A45579, A45581, A45583, A45585 A45587		Threonine dehydratase	Moeckel, B. et al. "Production of L-isoleucine by means of recombinant micro-organisms with deregulated threonine dehydratase," Patent: WO 9519442-A 5 07/20/95
AB003132	murC; ftsQ; ftsZ		Kobayashi, M. et al. "Cloning, sequencing, and characterization of the ftsZ gene from coryneform bacteria," <i>Biochem. Biophys. Res. Commun.</i> , 236(2):383-388 (1997)
AB015023	murC; ftsQ		Wachi, M. et al. "A murC gene from Coryneform bacteria," <i>Appl. Microbiol. Biotechnol.</i> , 51(2):223-228 (1999)
AB018530	dtsR		Kimura, E. et al. "Molecular cloning of a novel gene, dtsR, which rescues the detergent sensitivity of a mutant derived from <i>Brevibacterium lacto-fermentum</i> ," <i>Biosci. Biotechnol. Biochem.</i> , 60(10):1565-1570 (1996)
AB018531	dtsR1; dtsR2		
AB020624	murl	D-Glutamatracemase	
AB023377	lkt	Transketolase	
AB024708	gltB; gltD	Glutamin-2-oxoglutarataminotransferase große und kleine Untereinheiten	
AB025424	acn	Aconitase	
AB027714	rep	Replikationsprotein	
AB027715	rep; aad	Replikationsprotein; Aminoglycosid-adenyltransferase	

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
AF005242	argC	N-Acetylglutamat-5-semialdehyde-dehydrogenase	
AF005635	glnA	Glutamin synthetase	
AF030405	hisF	Cyclase	
AF030520	argG	Argininosuccinate synthetase	
AF031518	argF	Ornithinecarbamoyltransferase	
AF036932	aroD	3-Dihydroquinate dehydratase	
AF038548	pyc	Pyruvatecarboxylase	
AF038651	dciAE; ari; rel	Dipeptid-bindendes Protein; Adenin-phosphoribosyltransferase; GTP-pyrophosphokinase	Wehmeier, L. et al. "The role of the <i>Corynebacterium glutamicum</i> rel gene in (p)ppGpp metabolism," <i>Microbiology</i> , 144:1853-1862 (1998)
AF041436	argR	Arginine-Repressor	
AF045998	impA	Inositolmonophosphatephosphatase	
AF048764	argH	Argininosuccinyllyase	
AF049897	argC; argJ; argB; argD; argF; argR; argG; argH	N-Acetylglutamylphosphatase; Ornithinacyltransferase; N-Acetyl-glutamat kinase; Acetylornithin-transminase; Ornithin-carbamoyltransferase; Argininrepressor; Argininosuccinat synthase; Argininosuccinyllyase	
AF050109	inhA	Enoyl-acyl-Carrierprotein-Reductase	
AF050166	hisG	ATP-Phosphoribosyltransferase	
AF051846	hisA	Phosphoribosylformimino-5-amino-1-phosphoribosyl-4-imidazolecarboxamide isomerase	
AF052652	metA	Homoserin-O-acetyltransferase	Park, S. et al. "Isolation and analysis of metA, a methionine biosynthetic gene encoding Homoserine acetyltransferase in <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>Mol. Cells.</i> , 8(3):286-294 (1998)
AF053071	aroB	Dehydrochitansynthetase	
AF060558	hisH	Glutamin amidotransferase	

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
AF086704	hisE	Phosphoribosyl-ATP-pyrophosphohydrolase	
AF114233	aroA	5-Enolpyruvylshikimate-3-phosphat synthase	Dusch, N. et al. "Expression of the <i>Corynebacterium glutamicum</i> panD gene encoding L-aspartate-alpha-decarboxylase leads to pantothenate over-production in <i>Escherichia coli</i> ," <i>Appl. Environ. Microbiol.</i> , 65(4):1530-1539 (1999)
AF116184	panD	L-Aspartat-alpha-decarboxylase-Vorstufe	
AF124518	aroD; aroE	3-Dihydrochlorinase; Shikimatehydrogenase	
AF124600	aroC; aroK; aroB; pepQ	Chorismatsynthase; Shikimatekinase; 3-Dihydrochlorinatsynthase; mutmäßliche Cytoplasmapeptidase	
AF145897	inhA		
AF145898	inhA		
AJ001436	ectP	Transport von Ectoine, Glycin, Betain, Prolin	Peter, H. et al. "Corynebacterium glutamicum is equipped with four secondary carriers for compatible solutes: Identification, sequencing, and characterization of the proline/ectoine uptake system, ProP, and the ectoine/ proline/glycine betaine carrier, EctP," <i>J. Bacteriol.</i> , 180(22):6005-6012 (1998)
AJ004934	dapD	Tetrahydropidopicolinatsuccinylase (unvollständig)	Wehrmann, A. et al. "Different modes of diaminopimelate synthesis and their role in cell wall integrity: A study with <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>J. Bacteriol.</i> , 180(12):3159-3165 (1998)
AJ007732	ppc; secG; ant; ocd; sox A	Phosphoenolpyruvatcarboxylase; ?; High affinity-Ammonium-Aufnahmeprotein; mutmassliche Ornithin-cyclodecarboxylase; Sarcosinioxidase	
AJ010319	ftsY, glnB, glnD; srp; antP	Beteiligt an Zellteilung; PII protein; uridylyltransferase (Uridylyl-entfernendes Enzny); Signalerkennungspartikel; Low affinity-Ammonium-Aufnahmeprotein	Jakoby, M. et al. "Nitrogen regulation in <i>Corynebacterium glutamicum</i> ; Isolation of genes involved in biochemical characterization of corresponding proteins," <i>FEMS Microbiol.</i> , 173(2):303-310 (1999)
AJ132968	cat	Chloramphenicol-acetyltransferase	

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
AJ224946	mqo	L-malate: Chinonoxidoreductase	Molenaar, D. et al. "Biochemical and genetic characterization of the membrane-associated malate dehydrogenase (aceptor) from <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>Eur. J. Biochem.</i> , 254(2):395-403 (1998)
AJ238250	ndh	NADH-dehydrogenase	Lichtinger, T. et al. "Biochemical and biophysical characterization of the cell wall porin of <i>Corynebacterium glutamicum</i> : The channel is formed by a low molecular mass polypeptide," <i>Biochemistry</i> , 37(43):15024-15032 (1998)
AJ238703	porA	Porin	Vertes, A.A. et al. "Isolation and characterization of IS31831, a transposable element from <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>Mol. Microbiol.</i> , 11(4):739-746 (1994)
D17429		Transposables Element IS31831	Usuda, Y. et al. "Molecular cloning of the <i>Corynebacterium glutamicum</i> (Brevibacterium laevofermentum AJ12036) odhA gene encoding a novel type of 2-oxoglutarate dehydrogenase," <i>Microbiology</i> , 142:3347-3354 (1996)
D84102	odhA	2-Oxoglutarate dehydrogenase	Katsunuma, R. et al. "Production of L-threonine and L-isoleucine," Patent: JP 1987232392-A 1 10/12/87
E01358	hdh, hk	Homoserindelydrogenase; Homoserin-kinase	Katsunuma, R. et al. "Production of L-threonine and L-isoleucine," Patent: JP 1987232392-A 2 10/12/87
E01359		Stromaufwärts des Startcodons des Homoserinkinase-Gens	
E01375		Tryptophan-Operon	
E01376	trpL; trpE	Leader-Peptid; Anthranilatsynthase	Matsui, K. et al. "Tryptophan operon, peptide and protein coded thereby, utilization of tryptophan operon gene expression and production of tryptophan," Patent: JP 1987244382-A 1 10/24/87
E01377		Promotor- und Operator-Bereiche des Tryptophan-Operons	Matsui, K. et al. "Tryptophan operon, peptide and protein coded thereby, utilization of tryptophan operon gene expression and production of tryptophan," Patent: JP 1987244382-A 1 10/24/87
E03937		Biotinsynthase	Hatakeyama, K. et al. "DNA fragment containing gene capable of coding biotin synthetase and its utilization," Patent: JP 1992278088-A 1 10/02/92
E04040		Diaminopelargonsäureaminotransferase	Kohama, K. et al. "Gene coding diaminopelargonic acid aminotransferase and desthiobiotin synthetase and its utilization," Patent: JP 1992330284-A 1 11/18/92

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
E04041	Desthiobiotinsynthetase		Kohama, K. et al. "Gene coding diaminopelargonic acid aminotransferase and desthiobiotin synthetase and its utilization," Patent: JP 1992330284-A 1 11/18/92
E04307	Flavum aspartase		Kurusu, Y. et al. "Gene DNA coding aspartase and utilization thereof," Patent: JP 1993030977-A 1 02/09/93
E04376	Isocitratlyase		Katsunata, R. et al. "Gene manifestation controlling DNA," Patent: JP 1993056782-A 3 03/09/93
E04377	Isocitratlyase N-terminales Fragment		Katsunata, R. et al. "Gene manifestation controlling DNA," Patent: JP 1993056782-A 3 03/09/93
E04484	Prephenatedehydrtase		Sotouchi, N. et al. "Production of L-phenylalanine by fermentation," Patent: JP 1993076352-A 2 03/03/93
E05108	Aspartokinase		Fugono, N. et al. "Gene DNA coding Aspartokinase and its use," Patent: JP 1993184366-A 1 07/27/93
E05112	Dihydro-dipicorinatsynthetase		Hatakeyama, K. et al. "Gene DNA coding dihydriodipicolinic acid synthetase and its use," Patent: JP 1993184371-A 1 07/27/93
E05776	Diaminopimelinsäuredehydrogenase		Kobayashi, M. et al. "Gene DNA coding Diaminopimelic acid dehydrogenase and its use," Patent: JP 1993284970-A 1 11/02/93
E05779	Threoninsynthase		Kohama, K. et al. "Gene DNA coding threonine synthase and its use," Patent: JP 1993284972-A 1 11/02/93
E06110	Prephenatedehydrtase		Kikuchi, T. et al. "Production of L-phenylalanine by fermentation method," Patent: JP 1993344881-A 1 12/27/93
E06111	mutierte Prephenatedehydrtase		Kikuchi, T. et al. "Production of L-phenylalanine by fermentation method," Patent: JP 1993344881-A 1 12/27/93
E06146	Acetohydroxysäuresynthetase		Inui, M. et al. "Gene capable of coding Acetohydroxy acid synthetase and its use," Patent: JP 1993344893-A 1 12/27/93
E06825	Aspartokinase		Sugimoto, M. et al. "Mutant aspartokinase gene," Patent: JP 1994062866-A 1 03/08/94
E06826	mutierte Aspartokinase alpha-Untereinheit		Sugimoto, M. et al. "Mutant aspartokinase gene," Patent: JP 1994062866-A 1 03/08/94

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
E06827	mutierte Aspartokinase alpha-Untereinheit	Sugimoto, M. et al. "Mutant aspartokinase gene," patent: JP 1994062866-A 1 03/08/94	
E07701	secY	Honno, N. et al. "Gene DNA participating in integration of membranous protein to membrane," Patent: JP 1994169780-A 1 06/21/94	
E08177	Aspartokinase	Sato, Y. et al. "Genetic DNA capable of coding Aspartokinase released from feedback inhibition and its utilization," Patent: JP 1994261766-A 1 09/20/94	
E08178, E08179, E08180, E08181, E08182	Durch Rückkopplungshemmung freigesetzte Aspartokinase	Sato, Y. et al. "Genetic DNA capable of coding Aspartokinase released from feedback inhibition and its utilization," Patent: JP 1994261766-A 1 09/20/94	
E08232	Acetohydroxysäureisomerase-Reduktase	Inui, M. et al. "Gene DNA coding acetohydroxy acid isomerase," Patent: JP 1994277067-A 1 10/04/94	
E08234	secE	Asai, Y. et al. "Gene DNA coding for translocation machinery of protein," Patent: JP 1994277073-A 1 10/04/94	
E08643	FT-Aminotransferase und Desthiobiotin-Synthetase-Pronotorbereich	Hatakeyama, K. et al. "DNA fragment having promoter function in coryneform bacterium," Patent: JP 1995031476-A 1 02/03/95	
E08646	Biotinsynthetase	Hatakeyama, K. et al. "DNA fragment having promoter function in coryneform bacterium," Patent: JP 1995031476-A 1 02/03/95	
E08649	Aspartase	Kohama, K. et al. "DNA fragment having promoter function in coryneform bacterium," Patent: JP 1995031478-A 1 02/03/95	
E08900	Dihydrodipicolinatereductase	Madori, M. et al. "DNA fragment containing gene coding Dihydrodipicolinate acid reductase and utilization thereof," Patent: JP 1995075578-A 1 03/20/95	
E08901	Diaminopimelinsäuredcarboxylase	Madori, M. et al. "DNA fragment containing gene coding Diaminopimelic acid decarboxylase and utilization thereof," Patent: JP 1995075579-A 1 03/20/95	
E12594	Serinhydroxymethyltransferase	Hatakeyama, K. et al. "Production of L-tryptophan," Patent: JP 1997028391-A 1 02/04/97	
E12760, E12759, E12758	Transposase	Moriya, M. et al. "Amplification of gene using artificial transposon," Patent: JP 1997070291-A 03/18/97	

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
E12764		Arginyl-tRNA synthetase; Diaminopimelin-säuredcarboxylase	Moriya, M. et al. "Amplification of gene using artificial transposon," Patent: JP 1997070291-A 03/18/97
E12767		Dihydrodipicolinsäuresynthetase	Moriya, M. et al. "Amplification of gene using artificial transposon," Patent: JP 1997070291-A 03/18/97
E12770		Aspartokinase	Moriya, M. et al. "Amplification of gene using artificial transposon," Patent: JP 1997070291-A 03/18/97
E12773		Dihydrodipicolinsäurereductase	Moriya, M. et al. "Amplification of gene using artificial transposon," Patent: JP 1997070291-A 03/18/97
E13655		Glucose-6-phosphatehydrogenase	Hatakeyama, K. et al. "Glucose-6-phosphate dehydrogenase and DNA capable of coding the same," Patent: JP 1997224661-A 1 09/02/97
L01508	IlvA	Threoninehydratase	Moekel, B. et al. "Functional and structural analysis of the threonine dehydratase of <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>J. Bacteriol.</i> 174:8065-8072 (1992)
L07603	EC 4.2.1.15	3-Desoxy-D-arabinohexitulosonat-7-phosphatase	Chen, C. et al. "The cloning and nucleotide sequence of <i>Corynebacterium glutamicum</i> 3-deoxy-D-arabinohexitulosonate-7-phosphate synthase gene," <i>FEMS Microbiol. Lett.</i> 107:223-230 (1993)
L09232	IlvB; ilvN; ilvC	Acetohydroxysäuresynthetase, froße Unter-einheit; Acetohydroxysäuresynthase kleine Unter-einheit; Acetohydroxysäure-isomero-reductase	Keilhauer, C. et al. "Isoleucine synthesis in <i>Corynebacterium glutamicum</i> : molecular analysis of the ilvB-ilvN-ilvC operon," <i>J. Bacteriol.</i> 175(17):5595-5603 (1993)
L18874	PtsM	Phosphoenolpyruvat-Zuckerphosphotransferase	Fouet, A et al. "Bacillus subtilis sucrose-specific enzyme II of the phosphotransferase system: expression in <i>Escherichia coli</i> and homology to enzymes II from enteric bacteria," <i>PNAS USA</i> , 84(24):8773-8777 (1987); Lee, J.K. et al. "Nucleotide sequence of the gene encoding the <i>Corynebacterium glutamicum</i> mannose enzyme II and analyses of the deduced protein sequence," <i>FEMS Microbiol. Lett.</i> , 119(1-2):137-145 (1994)
L27123	aceB	Malatsynthase	Lee, H-S. et al. "Molecular characterization of aceB, a gene encoding malate synthase in <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>J. Microbiol. Biotechnol.</i> , 4(4):256-263 (1994)

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
L27126	Pyruvakinase		Jetten, M. S. et al. "Structural and functional analysis of pyruvate kinase from <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>Appl. Environ. Microbiol.</i> , 60(7):2501-2507 (1994)
L28760	aceA	Isocitratlyase	
L35906	dtxr	Diphtheriotoxinrepressor	Oguiza, J. A. et al. "Molecular cloning, DNA sequence analysis, and characterization of the <i>Corynebacterium diphtheriae</i> dtxR from <i>Brevibacterium lactofermentum</i> ," <i>J. Bacteriol.</i> , 177(2):465-467 (1995)
M13774		Prephenatehydratase	Follettie, M.T. et al. "Molecular cloning and nucleotide sequence of the <i>Corynebacterium glutamicum</i> pheA gene," <i>J. Bacteriol.</i> , 167:695-702 (1986)
M16175	5S rRNA		Park, Y-H. et al. "Phylogenetic analysis of the coryneform bacteria by 5S rRNA sequences," <i>J. Bacteriol.</i> , 169:1801-1806 (1987)
M16663	trpE	Anthranilatsynthase, 5'-Ende	Sano, K. et al. "Structure and function of the trp operon control regions of <i>Brevibacterium lactofermentum</i> , a glutamic-acid-producing bacterium," <i>Gene</i> , 52:191-200 (1987)
M16664	trpA	Tryptophansynthase, 3'-Ende	Sano, K. et al. "Structure and function of the trp operon control regions of <i>Brevibacterium lactofermentum</i> , a glutamic-acid-producing bacterium," <i>Gene</i> , 52:191-200 (1987)
M25819		Phosphoenolpyruvatecarboxylase	O'Regan, M. et al. "Cloning and nucleotide sequence of the Phosphoenol-pyruvate carboxylase-coding gene of <i>Corynebacterium glutamicum</i> ATCC13032," <i>Gene</i> , 77(2):237-251 (1989)
M85106		23S rRNA-Gen-Insertionssequenz	Roller, C. et al. "Gram-positive bacteria with a high DNA G+C content are characterized by a common insertion within their 23S rRNA genes," <i>J. Gen. Microbiol.</i> , 138:1167-1175 (1992)
M85107, M85108		23S rRNA-Gen-Insertionssequenz	Roller, C. et al. "Gram-positive bacteria with a high DNA G+C content are characterized by a common insertion within their 23S rRNA genes," <i>J. Gen. Microbiol.</i> , 138:1167-1175 (1992)

GenBank® Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
M89931	aecD; hrmQ; yhw	Beta C-S lyase; Verzweigketten-Aminosäure-Aufnahme-Carrier; hypothetisches Protein yhw	Rossol, I. et al. "The Corynebacterium glutamicum aecD gene encodes a C-S lyase with alpha, beta-elimination activity that degrades aminoethylcysteine," <i>J. Bacteriol.</i> , 174(9):2968-2977 (1992); Tauch, A. et al. "Isoleucine uptake in Corynebacterium glutamicum ATCC 13032 is directed by the bnrQ gene product," <i>Arch. Microbiol.</i> , 169(4):303-312 (1998)
S59299	tpp	Leader-Gen (Promotor)	Herry, D.M. et al. "Cloning of the trp gene cluster from a tryptophan-hypersproducing strain of Corynebacterium glutamicum: identification of a mutation in the trp leader sequence," <i>Appl. Environ. Microbiol.</i> , 59(3):791-799 (1993)
U11545	tppD	Amhranilatephosphoribosyltransferase	O'Gara, J.P. and Duncan, L.K. (1994) Complete nucleotide sequence of the Corynebacterium glutamicum ATCC 21850 tppD gene." Thesis, Microbiology Department, University College Galway, Ireland.
U13922	cgIM; cgIR; clgIR	mutmaßliche Typ II 5-Cytosin-methyltransferase; mutmaßliche Type II Restriktionsendonuklease; mutmaßliche Typ I- oder Typ III Restriktions-endonuklease	Schafer, A. et al. "Cloning and characterization of a DNA region encoding a stress-sensitive restriction system from Corynebacterium glutamicum ATCC 13032 and analysis of its role in intergeneric conjugation with <i>Escherichia coli</i> ," <i>J. Bacteriol.</i> , 176(23):7309-7319 (1994); Schafer, A. et al. "The Corynebacterium glutamicum cgIM gene encoding a 5-cytosine in an McrBC-deficient <i>Escherichia coli</i> strain," <i>Gene</i> , 203(2):95-101 (1997)
U14965	recA		Ankri, S. et al. "Mutations in the <i>Corynebacterium glutamicum</i> proline biosynthetic pathway: A natural bypass of the proA step," <i>J. Bacteriol.</i> , 178(15):4412-4419 (1996)
U31224	ppx		Ankri, S. et al. "Mutations in the <i>Corynebacterium glutamicum</i> proline biosynthetic pathway: A natural bypass of the proA step," <i>J. Bacteriol.</i> , 178(15):4412-4419 (1996)
U31225	proC	L-Prolin: NADP+ 5-Oxidoreduktase	Ankri, S. et al. "Mutations in the <i>Corynebacterium glutamicum</i> proline biosynthetic pathway: A natural bypass of the proA step," <i>J. Bacteriol.</i> , 178(15):4412-4419 (1996)
U31230	obj; proB; unkdh	?; Gamma glutamylkinase; ähnlich den D-isomerspezifischen 2-Hydroxsäure-dehydrogenasen	Ankri, S. et al. "Mutations in the <i>Corynebacterium glutamicum</i> proline biosynthetic pathway: A natural bypass of the proA step," <i>J. Bacteriol.</i> , 178(15):4412-4419 (1996)
U31281	bioB	Biotinsynthase	Serebriskii, I.G., "Two new members of the bio B superfamily: Cloning, sequencing and expression of bio B genes of <i>Methylobacillus flagellatum</i> and <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>Gene</i> , 175:15-22 (1996)

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
U35023	thiR; accBC	Thiosulfat-schweifeltransferase; Acyl CoA-Carboxylase	Jager, W. et al. "A <i>Corynebacterium glutamicum</i> gene encoding a two-domain protein similar to biotin carboxylases and biotin-carboxyl-carrier proteins," <i>Arch. Microbiol.</i> , 166(2):76-82 (1996)
U43535	cmr	Multidrug-Resistenzprotein	Jager, W. et al. "A <i>Corynebacterium glutamicum</i> gene conferring multidrug resistance in the heterologous host <i>Escherichia coli</i> ," <i>J. Bacteriol.</i> , 179(7):2449-2451 (1997)
U43536	clpB	Hitzeschock-ATP-Bindungsprotein	
U53587	aphA-3	3'5"-Aminoglycosidphosphotransferase	
U89648		Nicht identifizierte <i>Corynebacterium glutamicum</i> -Sequenz, die an der Histidinbiosynthese beteiligt ist, partielle Sequenz	
X04960	trpA; trpB; trpC; trpD; trpE; trpG; trpL	Tryptophanoperon	Matsui, K. et al. "Complete nucleotide and deduced amino acid sequences of the <i>Brevibacterium lactofermentum</i> tryptophan operon," <i>Nucleic Acids Res.</i> , 14(24):10113-10114 (1986)
X07563	lys A	DAP-Decarboxylase (meso-diaminopimelate-decarboxylase, EC 4.1.1.20)	Yeh, P. et al. "Nucleic sequence of the lysA gene of <i>Corynebacterium glutamicum</i> and possible mechanisms for modulation of its expression," <i>Mol. Gen. Genet.</i> , 212(1):112-119 (1988)
X14234	EC 4.1.1.31	Phosphoenolpyruvatecarboxylase	Eikmanns, B.J. et al. "The Phosphoenolpyruvate carboxylase gene of <i>Corynebacterium glutamicum</i> : Molecular cloning, nucleotide sequence, and expression," <i>Mol. Gen. Genet.</i> , 218(2):330-339 (1989); Lepiniec, L. et al. "Sorghum Phosphoenolpyruvate carboxylase gene family: structure, function and molecular evolution," <i>Plant Mol. Biol.</i> , 21 (3):487-502 (1993)
X17313	fda	Fructose-bisphosphataldolase	Von der Osten, C.H. et al. "Molecular cloning, nucleotide sequence and fine-structural analysis of the <i>C. glutamicum</i> fda gene: structural comparison of <i>C. glutamicum</i> fructose-1, 6-biphosphate aldolase to class I and class II aldolases," <i>Mol. Microbiol.</i>
X53993	dapA	L-2,3-Dihydrodipicolimatsynthetase (EC 4.2.1.52)	Bonnassie, S. et al. "Nucleic sequence of the dapA gene from <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>Nucleic Acids Res.</i> , 18(21):6421 (1990)

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
X54223		AttB-verwandte Stelle	Cianciotto, N. et al. "DNA sequence homology between att B-related sites of <i>Corynebacterium diphtheriae</i> , <i>Corynebacterium ulcerans</i> , <i>Corynebacterium glutamicum</i> , and the attP site of lambda corynephage," <i>FEMS Microbiol. Lett.</i> , 66:299-302 (1990)
X54740	argS; lysA	Arginyl-tRNA-synthetase; Diaminopimelat-decarboxylase	Marcel, T. et al. "Nucleotide sequence and organization of the upstream region of the <i>Corynebacterium glutamicum lysA</i> gene," <i>Mol. Microbiol.</i> , 4(11):1819-1830 (1990)
X55994	trpI; trpE	mutmaßliches Leader-Pepid; Anthranilate synthase-Komponente 1	Heery, D.M. et al. "Nucleotide sequence of the <i>Corynebacterium glutamicum trpE</i> gene," <i>Nucleic Acids Res.</i> , 18(23):7138 (1990)
X56037	thrC	Threoninsynthase	Han, K.S. et al. "The molecular structure of the <i>Corynebacterium glutamicum threonine synthase gene</i> ," <i>Mol. Microbiol.</i> , 4(10):1693-1702 (1990)
X56075	attB-verwandte Stelle	Bindungsstelle	Cianciotto, N. et al. "DNA sequence homology between att B-related sites of <i>Corynebacterium diphtheriae</i> , <i>Corynebacterium ulcerans</i> , <i>Corynebacterium glutamicum</i> , and the attP site of lambda corynephage," <i>FEMS Microbiol. Lett.</i> , 66:299-302 (1990)
X57226	lysC-alpha; lysC-beta; asd	Aspartokinase-alpha-Untereinheit; Aspartokinase-beta-Untereinheit; Aspartate-beta-semialdehydhydrogenase	Kalinowski, J. et al. "Genetic and biochemical analysis of the Aspartokinase from <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>Mol. Microbiol.</i> , 5(5):1197-1204 (1991); Kalinowski, J. et al. "Aspartokinase genes lysC alpha and lysC beta overlap and are adjacent to the aspartate beta-semialdehyde dehydrogenase gene and in <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>Mol. Gen. Genet.</i> , 224(3):317-324 (1990)
X59403	gap;pgk; tpi	Glyceraldehyde-3-phosphat; Phosphoglyceratkinase; Triosephosphat-isomerase	Eikmanns, B.J. "Identification, sequence analysis, and expression of a <i>Corynebacterium glutamicum</i> gene cluster encoding the three glycolytic enzymes glyceraldehyde-3-phosphate dehydrogenase, 3-phosphoglycerate kinase, and triosephosphate isomeras," <i>J. Bacteriol.</i> , 174(19):6076-6086 (1992)
X59404	gdh	Glutamatdehydrogenase	Bornmann, E.R. et al. "Molecular analysis of the <i>Corynebacterium glutamicum gdh</i> gene encoding glutamate dehydrogenase," <i>Mol. Microbiol.</i> , 6(3):317-326 (1992)
X60312	lysI	L-Lysinpermease	Seep-Feldhaus, A.H. et al. "Molecular analysis of the <i>Corynebacterium glutamicum lysI</i> gene involved in lysine uptake," <i>Mol. Microbiol.</i> , 5(12):2995-3005 (1991)

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
X66078	cop1	PsI protein	Joliff, G. et al. "Cloning and nucleotide sequence of the csp1 gene encoding PS1, one of the two major secreted proteins of <i>Corynebacterium glutamicum</i> : The deduced N-terminal region of PS1 is similar to the Mycobacterium antigen 85 complex," <i>Mol. Microbiol.</i> , 6(16):2349-2362 (1992)
X66112	glt	Citrate synthase	Eikmanns, B.J. et al. "Cloning sequence, expression and transcriptional analysis of the <i>Corynebacterium glutamicum</i> gltA gene encoding citrate synthase," <i>Microbiol.</i> , 140:1817-1828 (1994)
X67737	dapB	Dihydripicolinate reductase	
X69103	csp2	Oberflächenprotein PS2	Peyret, J.L. et al. "Characterization of the cspB gene encoding PS2, an ordered surface-layer protein in <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>Mol. Microbiol.</i> , 9(1):97-109 (1993)
X69104		IS3 -verwandtes Insertionselement	Bonamy, C. et al. "Identification of IS1206, a <i>Corynebacterium glutamicum</i> IS3-related insertion sequence and phylogenetic analysis," <i>Mol. Microbiol.</i> , 14(3):571-581 (1994)
X70959	leuA	Isopropylmalat synthase	Patek, M. et al. "Leucine synthesis in <i>Corynebacterium glutamicum</i> : enzyme activities, structure of leuA, and effect of leuA inactivation on lysine synthesis," <i>Appl. Environ. Microbiol.</i> , 60(1):133-140 (1994)
X71489	icd	Isocitratehydrogenase (NADP+)	Eikmanns, B.J. et al. "Cloning sequence analysis, expression, and inactivation of the <i>Corynebacterium glutamicum</i> icd gene encoding isocitrate dehydrogenase and biochemical characterization of the enzyme," <i>J. Bacteriol.</i> , 177(3):774-782 (1995)
X72855	GDHA	Glutamatehydrogenase (NADP+)	
X75083, X70584	mttA	5-Methyltryptophanresistenz	Heery, D.M. et al. "A sequence from a tryptophan-hyperproducing strain of <i>Corynebacterium glutamicum</i> encoding resistance to 5-methyltryptophan," <i>Biochem. Biophys. Res. Commun.</i> , 201(3):1255-1262 (1994)
X75085	recA		Fitzpatrick, R. et al. "Construction and characterization of recA mutant strains of <i>Corynebacterium glutamicum</i> and <i>Brevibacterium laevifermatum</i> ," <i>Appl. Microbiol. Biotechnol.</i> , 42(4):575-580 (1994)

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
X75504	aceA; thiX	partielle Isocitratlyase; ?	Reinscheid, D.J. et al. "Characterization of the isocitrate lyase gene from <i>Corynebacterium glutamicum</i> and biochemical analysis of the enzyme," <i>J. Bacteriol.</i> , 176(12):3474-3483 (1994)
X76875		ATPase beta-Untereinheit	Ludwig, W. et al. "Phylogenetic relationships of bacteria based on comparative sequence analysis of elongation factor Tu and ATP-Synthase beta-subunit genes," <i>Antonie Van Leeuwenhoek</i> , 64:285-305 (1993)
X77034	tuf	Elongationsfaktor Tu	Ludwig, W. et al. "Phylogenetic relationships of bacteria based on comparative sequence analysis of elongation factor Tu and ATP-Synthase beta-subunit genes," <i>Antonie Van Leeuwenhoek</i> , 64:285-305 (1993)
X77384	recA		Billman-Jacobe, H. "Nucleotide sequence of a recA gene from <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>DNA Seq.</i> , 4(6):403-404 (1994)
X78491	aceB	Malat synthase	Reinscheid, D.J. et al. "Malate synthase from <i>Corynebacterium glutamicum</i> pta-ack operon encoding phosphotransacetylase: sequence analysis," <i>Microbiology</i> , 140:3099-3108 (1994)
X80629	16S rDNA	16S ribosomale RNA	Rainey, F.A. et al. "Phylogenetic analysis of the genera <i>Rhodococcus</i> and <i>Norcardia</i> and evidence for the evolutionary origin of the genus <i>Norcardia</i> from within the radiation of <i>Rhodococcus</i> species," <i>Microbiol.</i> , 141:523-528 (1995)
X81191	gluA; gluB; gluC; gluD	Glutamat-Aufnahmesystem	Kroneneyer, W. et al. "Structure of the gluABCD cluster encoding the glutamate uptake system of <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>J. Bacteriol.</i> , 177(5):1152-1158 (1995)
X81379	dapE	Succinyldiaminopimeladesuccinylase	Wehrmann, A. et al. "Analysis of different DNA fragments of <i>Corynebacterium glutamicum</i> complementing dapE of <i>Escherichia coli</i> ," <i>Microbiology</i> , 140:3349-3356 (1994)
X82061	16S rDNA	16S ribosomale RNA	Ruimy, R. et al. "Phylogeny of the genus <i>Corynebacterium</i> deduced from analyses of small-subunit ribosomal DNA sequences," <i>Int. J. Syst. Bacteriol.</i> , 45(4):740-746 (1995)
X82928	asd; lysC	Aspartatsemialdehyddihydrogenase; ?	Serebrijski, I. et al. "Multicopy suppression by asd gene and osmotic stress-dependent complementation by heterologous proA in proA mutants," <i>J. Bacteriol.</i> , 177(24):7255-7260 (1995)

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
X82929	proA	Gamma-glutamylphosphatreduktase	Serebrijski, I. et al. "Multicopy suppression by asd gene and osmotic stress-dependent complementation by heterologous proA in proA mutants," <i>J. Bacteriol.</i> , 177(24):7255-7260 (1995)
X84257	16S rDNA	16S ribosomale RNA	Pascual, C. et al. "Phylogenetic analysis of the genus <i>Corynebacterium</i> based on 16S rRNA gene sequences," <i>Int. J. Syst. Bacteriol.</i> , 45(4):724-728 (1995)
X85965	aroP; dapE	aromatische Aminosäurepermease; ?	Wehrmann, A. et al. "Functional analysis of sequences adjacent to dapE of <i>Corynebacterium glutamicum</i> reveals the presence of aroP, which encodes the aromatic amino acid transporter," <i>J. Bacteriol.</i> , 177(20):5991-5993 (1995)
X86157	argB; argC; argD; argF; argJ	Acetylglutamatkinase; N-acetyl-gamma-glutamyl-phosphatreduktase; Acetylornithinaminotransferase; Ornithin-carbamoyltransferase; Glutamat-N-acetyltransferase	Sakanyan, V. et al. "Genes and enzymes of the acetyl cycle of arginine biosynthesis in <i>Corynebacterium glutamicum</i> : enzyme evolution in the early steps of the arginine pathway," <i>Microbiology</i> , 142:99-108 (1996)
X89084	pta; ackA	Phosphatacetyltransferase; Acetokinase	Reinschmidt, D.J. et al. "Cloning, sequence analysis, expression and inactivation of the <i>Corynebacterium glutamicum</i> pta-ack operon encoding phosphotransacetylase and acetate kinase," <i>Microbiology</i> , 145:503-513 (1999)
X89850	attB	Bindungsstelle	Le Marrec, C. et al. "Genetic characterization of site-specific integration functions of phi AAU2 infecting "Arthrobacter aureus C70," <i>J. Bacteriol.</i> , 178(7):1996-2004 (1996)
X90356		Promotorfragment F1	Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)
X90357		Promotorfragment F2	Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)
X90358		Promotorfragment F10	Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
X90359	Promotorfragment F13		Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)
X90360	Promotorfragment F22		Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)
X90361	Promotorfragment F34		Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)
X90362	Promotorfragment F37		Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)
X90363	Promotorfragment F45		Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)
X90364	Promotorfragment F64		Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)
X90365	Promotorfragment F75		Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)
X90366	Promotorfragment PF101		Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)
X90367	Promotorfragment PF104		Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)
X90368	Promotorfragment PF109		Patek, M. et al. "Promoters from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : cloning, molecular analysis and search for a consensus motif," <i>Microbiology</i> , 142:1297-1309 (1996)

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
X93513	amt	Ammonium-Transportsystem	Siewe, R.M. et al. "Functional and genetic characterization of the (methyl) ammonium uptake carrier of <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>J. Biol. Chem.</i> 271(10):5398-5403 (1996)
X93514	betP	Glycin-Betain-Transportsystem	Peter, H. et al. "Isolation, characterization, and expression of the <i>Corynebacterium glutamicum</i> betP gene, encoding the transport system for the compatible solute glycine betaine," <i>J. Bacteriol.</i> 178(17):5229-5234 (1996)
X95649	orf4		Patek, M. et al. "Identification and transcriptional analysis of the dapB-ORF2-dapA-ORF4 operon of <i>Corynebacterium glutamicum</i> , encoding two enzymes involved in L-lysine synthesis," <i>Biotechnol. Lett.</i> 19:1113-1117 (1997)
X96471	lysE; lysG	Lysinexportprotein; Lysinexportregulatorprotein	Vrdjic, M. et al. "A new type of transporter with a new type of cellular function: L-lysine export from <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>Mol. Microbiol.</i> 22(5):815-826 (1996)
X96580	panB; panC; xylB	3-Methyl-2-oxobutanoylhydroxymethyltransferase; Pantoat-beta-alaniligase; Xylulokinase	Sahn, H. et al. "D-pantothenate synthesis in <i>Corynebacterium glutamicum</i> and use of panBC and genes encoding L-valine synthesis for D-pantothenate overproduction," <i>Appl. Environ. Microbiol.</i> 65(5):1973-1979 (1999)
X96962		Insertionssequenz IS1207 und Transposase	Ramos, A. et al. "Cloning, sequencing and expression of the gene encoding elongation factor P in the amino-acid producer <i>Brevibacterium lactofermentum</i> (<i>Corynebacterium glutamicum</i> ATCC 13869)," <i>Gene</i> 198:217-222 (1997)
X99289		Elongationsfaktor P	Mateos, L.M. et al. "Nucleotide sequence of the homoserine kinase (thrB) gene of the <i>Brevibacterium lactofermentum</i> ," <i>Nucleic Acids Res.</i> 15(9):3922 (1987)
Y00140	thrB	Homoserinkinase	Ishino, S. et al. "Nucleotide sequence of the meso-diaminopimelate D-dehydrogenase gene from <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>Nucleic Acids Res.</i> 15(9):3917 (1987)
Y00151	ddh	Meso-diaminopimelat-D-dehydrogenase (EC 1.4.1.16)	Mateos, L.M. et al. "Nucleotide sequence of the homoserine dehydrogenase (thrA) gene of the <i>Brevibacterium lactofermentum</i> ," <i>Nucleic Acids Res.</i> 15(24):10598 (1987)
Y00476	thrA	Homoserindehydrogenase	

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
Y00546	hom; thrB	Homoserindehydrogenase; Homoserin-kinase	Peoples, O.P. et al. "Nucleotide sequence and fine structural analysis of the Corynebacterium glutamicum hom-thrB operon," <i>Mol. Microbiol.</i> , 2(1):63-72 (1988)
Y08964	murC; ftsQ/divD; ftsZ	UPD-N-Acetylumuramalaninligase; Teilungsinitiationsprotein oder Zelleilungsprotein; Zelleilungsprotein	Hornhuber, M.P. et al. "Identification, characterization, and chromosomal organization of the ftsZ gene from <i>Brevibacterium lactofermentum</i> ," <i>Mol. Gen. Genet.</i> , 259(1):97-104 (1998)
Y09163	putP	High affinity-Prolintransportsystem	Peter, H. et al. "Isolation of the putP gene of <i>Corynebacterium glutamicum</i> -proline and characterization of a low-affinity uptake system for compatible solutes," <i>Arch. Microbiol.</i> , 168(2):143-151 (1997)
Y09548	pyc	Pyruvatecarboxylase	Peters-Wendisch, P.G. et al. "Pyruvate carboxylase from <i>Corynebacterium glutamicum</i> : characterization, expression and inactivation of the pyc gene," <i>Microbiology</i> , 144:915-927 (1998)
Y09578	leuB	3-Isopropynamaladehydrogenase	Patek, M. et al. "Analysis of the leuB gene from <i>Corynebacterium glutamicum</i> ," <i>Appl. Microbiol. Biotechnol.</i> , 50(1):42-47 (1998)
Y12472		Bindungsstelle Bacteriophage Phi-16	Moreau, S. et al. "Site-specific integration of corynephage Phi-16: The construction of an integration vector," <i>Microbiol.</i> , 145:539-548 (1999)
Y12537	proP	Prolin/Ectoine-Aufnahmesystemprotein	Peter, H. et al. "Corynebacterium glutamicum is equipped with four secondary carriers for compatible solutes: Identification, sequencing, and characterization of the proline/ectoine uptake system, ProP, and the ectoine/proline/glycine betaine carrier, EcpP," <i>J. Bacteriol.</i> , 180(22):6005-6012 (1998)
Y13221	glnA	Glutamin synthetase I	Jakoby, M. et al. "Isolation of <i>Corynebacterium glutamicum</i> glnA gene encoding glutamine synthetase I," <i>FEMS Microbiol. Lett.</i> , 154(1):81-88 (1997)
Y16642	lpd	Dihydrolipoamiddehydrogenase	
Y18059		Bindungsstelle Corynephage 304L	Moreau, S. et al. "Analysis of the integration functions of φ304L: An integrase module among corynephages," <i>Virology</i> , 255(1):150-159 (1999)
Z21501	argS; lysA	Arginyl-tRNA-Synthetase; Diaminopimelatecarboxylase (partiell)	Oguiza, J.A. et al. "A gene encoding arginyl-tRNA synthetase is located in the upstream region of the lysA gene in <i>Brevibacterium lactofermentum</i> : Regulation of argS-lysA cluster expression by arginine," <i>J. Bacteriol.</i> , 175(22):7356-7362 (1993)

GenBank™ Zugangs-Nr.	Gen-Name	Genfunktion	Literaturstellen
Z21502	dapA; dapB	Dihydrodipicolinatsynthase; Dihydrodipicolinatreduktase	Pisabarro, A. et al. "A cluster of three genes (dapA, orf2, and dapB) of Brevibacterium lactofermentum encodes dihydrodipicolinate reductase, and a third polypeptide of unknown function," <i>J. Bacteriol.</i> , 175(9):2743-2749 (1993)
Z229563	thrC	Threoninsynthase	Malumbres, M. et al. "Analysis and expression of the thrC gene of the encoded threonine synthase," <i>Appl. Environ. Microbiol.</i> , 60(7):2209-2219 (1994)
Z46753	16S rDNA	Gene für 16S ribosomale RNA	Oguiza, J.A. et al "Multiple sigma factor genes in Brevibacterium lactofermentum: Characterization of sigA and sigB," <i>J. Bacteriol.</i> , 178(2):550-553 (1996)
Z49822	sigA	SigA-Sigmafaktor	Oguiza, J.A. et al "The galE gene encoding the UDP-galactose 4-epimerase of Brevibacterium lactofermentum is coupled transcriptionally to the dmdR gene," <i>Gene</i> , 177:103-107 (1996)
Z49823	galE; dtxR	Katalytische Aktivität UDP-Galactose 4-epimerase; Diphtherietoxin-regulatorisches Protein	Oguiza, J.A. et al "Multiple sigma factor genes in Brevibacterium lactofermentum: Characterization of sigA and sigB," <i>J. Bacteriol.</i> , 178(2):550-553 (1996)
Z49824	orf1; sigB	?; SigB-Sigmafaktor	Correia, A. et al. "Cloning and characterization of an IS-like element present in the genome of Brevibacterium lactofermentum ATCC 13869," <i>Gene</i> , 170(1):91-94 (1996)
Z66534		Transposase	

- 1) Eine Sequenz für dieses Gen wurde in den angegebenen Literaturstellen veröffentlicht. Die von den Erfindern der vorliegenden Erfindung erhalten Sequenz ist jedoch erheblich länger als die veröffentlichte Version. Man nimmt an, daß die veröffentlichte Version auf einem inkorrekten Startcodon beruht und somit nur ein Fragment des tatsächlichen codierenden Bereichs darstellt.

TABELLE 3: Corynebacterium- und Brevibacterium-Stämme, die sich in der erfindungsgemäßen Praxis einsetzen lassen.

Gattung	Art	ATCC	FERM	NRRL	CECT	NCIMB	CBS	NCTC	DSMZ
Brevibacterium	spec.	21865							
Brevibacterium	spec.	21866							
Brevibacterium	spec.	19240							
Corynebacterium	acetocadiophilum	21476							
Corynebacterium	acetocadiophilum	13870							
Corynebacterium	acetoglutamicum				B11473				
Corynebacterium	acetoglutamicum				B11475				
Corynebacterium	acetoglutamicum	15806							
Corynebacterium	acetoglutamicum	21491							
Corynebacterium	acetoglutamicum	31270							
Corynebacterium	acetophilum				B3671				
Corynebacterium	ammoniogenes	6872							
Corynebacterium	ammoniogenes	15511							
Corynebacterium	fujikense	21496							
Corynebacterium	glutamicum	14067							
Corynebacterium	glutamicum	39137							
Corynebacterium	glutamicum	21254							
Corynebacterium	glutamicum	21255							
Corynebacterium	glutamicum	31830							
Corynebacterium	glutamicum	13032							
Corynebacterium	glutamicum	14305							
Corynebacterium	glutamicum	15455							
Corynebacterium	glutamicum	13058							
Corynebacterium	glutamicum	13059							
Corynebacterium	glutamicum	13060							
Corynebacterium	glutamicum	21492							
Corynebacterium	glutamicum	21513							
Corynebacterium	glutamicum	21526							
Corynebacterium	glutamicum	21543							
Corynebacterium	glutamicum	13287							

Gattung	Art	ATCC	FERM	NRRL	CECT	NCIMB	CBS	NCTC	DSMZ
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21851							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21253							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21514							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21516							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21299							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21300							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	39684							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21488							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21649							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21650							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19223							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	13869							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21157							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21158							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21159							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21355							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	31808							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21674							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21562							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21563							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21564							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21565							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21566							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21567							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21568							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21569							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21570							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21571							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21572							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21573							

Gattung	Art	ATCC	FERM	NRRL	CECT	NCIMB	CBS	NCTC	DSMZ
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21579							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19049							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19050							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19051							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19052							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19053							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19054							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19055							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19056							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19057							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19058							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19059							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19060							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	19185							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	13286							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21515							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21527							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21544							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21492							
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>		B8183						
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>		B8182						
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>		B12416						
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>		B12417						
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>		B12418						
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>		B11476						
<i>Corynebacterium</i>	<i>glutamicum</i>	21608							
<i>Corynebacterium</i>	<i>lilium</i>	P973							
<i>Corynebacterium</i>	<i>nitrophilus</i>	21419							
<i>Corynebacterium</i>	<i>spec.</i>		P4445						
<i>Corynebacterium</i>	<i>spec.</i>		P4446						

Gattung	Art	ATCC	FERM	NRRL	CECT	NCIMB	CBS	NCTC	DSMZ
<i>Corynebacterium</i>	spec.	31088							
<i>Corynebacterium</i>	spec.	31089							
<i>Corynebacterium</i>	spec.	31090							
<i>Corynebacterium</i>	spec.	31090							
<i>Corynebacterium</i>	spec.	31090							
<i>Corynebacterium</i>	spec.	15954							
<i>Corynebacterium</i>	spec.	21857							
<i>Corynebacterium</i>	spec.	21862							
<i>Corynebacterium</i>	spec.	21863							

ATCC: American Type Culture Collection, Rockville, MD, USA

FERM: Fermentation Research Institute, Chiba, Japan

NRRL: ARS Culture Collection, Northern Regional Research Laboratory, Peoria, IL, USA

CECT: Colección Espanola de Cultivos Tipos, Valencia, Spain

NCIMB: National Collection of Industrial and Marine Bacteria Ltd., Aberdeen, UK

CBS: Centraalbureau voor Schimmelcultures, Baarn, NL

NCTC: National Collection of Type Cultures, London, UK

DSMZ: Deutsche Sammlung von Mikroorganismen und Zellkulturen, Braunschweig, Germany

Siehe Sugawara, H. et al. (1993) World directory of collections of cultures of microorganisms: Bacteria, fungi and yeasts (4. Aufl.). World federation for culture collections world data center on microorganisms, Saitama, Japan.

RXN01071 translatiert von RXN01071 (172) von 1 bis 2064
LVVDSGRYNTITGLTTETDSATALNLQMSEAGYLERYTDGATVPSVMSAADGTPQELVDALAAELGSNFDVETGEALV
EQATGMITQALSFVQYFLVAFGLIALLVGTIIANTFSMIVAQRMRREFALLRALGAAPGQITRSVLEATIVGLFGSALGVLG
GMGLVAAISAVLNNLGMPMGSSVGLTPSAVVTALVLGTVVTIVSAWAPARRAGEVKPVEAMRNMETTMRSMGRTITGGIVL
ALGIIIFAIAGAMMTDSSTATRSILVGIGALFIVGTFLSPALSPVGGLGKIGAPFGSVDGLAATNSKRNPRTATTAAFA
LTLGIALVTAIGMLSATMKDAVSDMAEQYTADYILQGPTNGSITMPKESVNDVRDAEGVADVVLVSMNSASVNGQASYSQLG
QSVTFADGDLSKVISTESIDGSLLSNPGVVTNQTFADENGWAVGDTLQLESMSGQTIGDIELIGTFTGNDAINMIISESSL
ADTPAADTAVPQMMLVVGEEGFDKEQLRTNLEDAVADYIVISVKSATEFAGETVAMIDMMNILYALLALSIVIAIIGIINTL
ALNVIERRQEIGMLRAVGVKRGQVRTMITLESVQIAIYGAVIDAIGLGLWAFVTVMSGEGLDAAVSIPWGQVGLMLVGS
VGVIAALWPAVKASRTPPLDAITD

RXN01071 - 5'-Region

CACCTGAATTGGCTGAGGGAGAGGCACCGACTGGCACCGAACAGAGGTGCTTGCCTCGAAGGCACCGCCTGAGGGGAATGGCCTG
GAGTAGGGGACCCAGATC

RXN01071 - kodierende Region

TTGGTCGTGGACTCCAGTGGCCGCTACAACGTCACCATCACAGGCCTGACCACCACTGAGACGGATTGGCCACCGCCTGAA
CCTGCAGATGTCGGAAGCTGGCTACCTGGAGCGTTACACCGACGGGCTACCGTCCCCAGCGTCATGCTGTCGGCTGCAGATG
GCACCACGCCTCAAGAGCTTGTGACGCCCTCGCTGCCAACCTGGATCGAACCTTGATGTTAGAAACCGGCGAACCGCCTAGTC
GAGCAGGCTACAGGAATGATCACCGCAGGCCTGAGCTTGTGAGCTACTTCCCTGTTGCCCTCGGTCTATTGCACTGCTGGT
TGGTACCTTCATCATCGGAATACCTCTCCATGATTGGCTCAGCGCATCGTGAGTTGCTTCCTCGGAGCCCTGGGTG
CGGGCCAGGACAGATCACTCGCTCTGGTGTGAAAGCAACCATCGTGGCCTCTCGGCTCTGCTCTGGGTGCTGGGT
GGTATGGGCCTCGTAGCGATCATTTCAGCTGCTCTCAATAACCTGGCATGCCATGGGATCCAGCGTTGGCTTACTCCTTC
TGCAGTGGTTACCGCGCTCGTATTGGCACCGTTGTGACCATTTGTGAGCGCTGGCTCCGGCTCGTGTGAGGTGAGGTTA
AGCCTGTTGAAGCGATCGCAACATGGAAACCAACTATGCGTCCATGATGGGGCGCACGATCACCGGTGGCATCGTTCTA
GCACTCGGCATCATTTGCATTGGCGATGATGACTGATTCTCCACCGCTACTCGTTCATCCTGGTGGGATTGG
TGCAGTGGTTACCGCGCTCGTATTGGCACCGTTGTGACCATTTGTGAGCGCTGGCTCCGGCTCGTGTGAGGTGAGGTTA
GTGACCGTTGGCAGCGTTGGAACCGCTTGCGACCAACTCCAAGCGAAACCCCTGCCGTACCGCAACTACAGCGTTCGCA
CTGACGTTGGCATTGCCCTAGTGACTGCAATTGGCATGCTTCTGCAACCAGTGAAGGACGAGTCTCCGACATGATGGCGA
GCAGTACACCGCAGATTACATCTGCAAGGGACCAACCGTTCCATCACCATGCCGAAGGAATCTGCAATGATGTTGCG
ATGCTGAGGGCGTTGCCATGTCGTGCTCGTTCCATGAACTCTGCCCTGGTGAACGGTCAGGCTCATACAGCCAGCTGGG
CAGTCTGTAACCTTGTCGCTGACGGCGACCTGAGCAAGGTATCAGCACAGAAAGCATTGATGGCTCCCTCGACTTGAC
CCCAGGTGTTGACTAACAGACGTTGCTGATGAAAACGGCTGGCAGTAGGCATACTCTGCAAGTCAATGGGG
AGACCATGGCGATATCGAGTTGATCGGTACCTCACCGAAACGACGCCATCGGAAATATGATCATCTCGAAAGTCCCTTG
GCTGATACACCAAGCGGAGACACTGCTGTTCTCAGATGATGCTGGTGGTAGGCGAAGAAGGCTTGATAAGGAACA
ACTGCGCACCAACTTGGAGACGCGAGTCGCTGATTACATTGTCATCTCTGTAATCAGCAACCGAGTTGCGTGGT
GAAACGGTTGCGA TGATCGACACCATGATGAAACATTCTGTAACGGCTGCTTGCTCTGCTGTGTCATTG
GTCAGTGAATGTGATCGAGCGTCGCCAGGAGATCGGTATGCTCCGCGCAGTTGGCGTGAAGCGCGAACAGGT
CCGACCATGATGTCAGTGAAGGACTAGACGCTGGGTTAGTATCCCGTGGGTCAGGTGGACTGATGCTGTTGGT
GTCGGTGTATGCCGCCGTGGCCGGCAGTCAGGACATCTAGGACACCACTTGGATGCGATTACCGAC

RXN01071 - 3'-Region

TAGTTTAGCGGCAGTTGAATCA

RXN01016 translatiert von RXN01016 (586) von 1 bis 648
LLPYAIVGLVILLPSSWLPRWAVAVLGEVSLVPAVVFGGGFLLIPSMFLIGSALVRYGVVDRAENAPRAMGVFFAVSAIAIP
TLIIQARDITSSGFSIVSTVAGLALGGVYISLVLLALHTPIRGALAAVFAPLGRMALTNYIGATILMLIGGLIVDLPHSTS WT
ATVLLAAGILIIQELLSALWLRHYTQGPLGYLWRWVTWGSRSPFLRSAS

RXN01016 - 5'-Region

TGCCCGTCGAGGTGAACGCCAAGAATAGTCTCTTCGTCGACTTCTCACGTTGATACCGCTCGCATCCACAAATTC
TCCAGCCGGGTGAAGCA

RXN01016 - kodierende Region

TTGTTGCCGTATGCAATAGTCGGCCTGGTCATTTGCTGCCATCCTCCTGGTTGCCCTCGTTGGGCTGTCGAGTCCTGGCGA
AGTGCCTTGCGCAGCGGTGGTTTCGGTGGCGGGCTCGCTATCCCTCAATGTTCTGATCGGTTAGCGCTCGTTA
GGTATGGAGTAGTCGATCGGGCAGAGAACGACCGCAGGGCTATGGGAGTCTTTCGCCGTAAGCGCAGCAATCGCTATACCT
ACGCTGATCATCCAGGCACGTGACATCACTCTTCAGGCTTCTCGATCGTTCCACAGTGGCGGGACTCGCGCTGGCGCGT
CTACATTCCTTAGTGTGCTGGCCTTGCATACACCGATTCGCGGTGCACTCGCTGCAGTTTCGCACCTTAGGGCGTATGG
CGCTAACCAACTACATTGGTGCAACGATCCTCATGCTCATGGCGGGCTAATCGTGGATCTTCCACACAGCACATCATGGACA
GCTACGGTGCCTTAGCTGCGGGTATTCTCATTATTCAAGAGCTACTTCTGCTTATGGTTGCCACTACACACAGGGGCC
ACTTGGGTATCTATGGCGTTGGGTGACTTGGGAAGCCGTTCCCTACCGTCCGCATCA

RXN01016 - 3'-Region

TGACAGGTACCGAAGTGTCCCTAC

RXN01004 translatiert von RXN01004 (9066) von 1 bis 1062
VSIWATVLLIIVLLSANAFFVAAEFALISSRRDRRLDSLVSQGKKGAEVLYATEHLSIMLAGAQFGITVCSLILGKVAEPAIA
HFIEVPFTSWGVPNLDIHPISFVIALAIITWLHILFGEMVPKNIAIAGPETLGMWLAPVLIAFVKITRPLIEFMNWIARLTLR
AFGVEQKNELDSTVDPEQLASMISESRSEGLLDAEEHARLSKALRSEQRSIKELVIKDEDVRTLAFGKSGPTLHQLEEAVRET
GFSRFPVTGRDGSYLGYIHKDILPRLADPEMDPSETIPRSALRPLSNVDADGLMDDVLDFMHYRSAHMAQVRLKGELLGVIT
LEDLIEYVGTVNDWTHESSDD

RXN01004 - 5'-Region

CCGGACGCTGGATCGCACGAGAACGGTCATGGAAGATCGACGCATCGACAAAGCCGTTCTCACCCCCATCACCCATGAAGAA
GCAAAGGAGTACGAAAAA

RXN01004 - kodierende Region

GTGAGTATTCGGCAACTGCTCTAATTATCGCTCTTCCGCCAACGCCCTCTCGTGGCCGGAGTCGACTGAT
TTCCCTCGGCCGGGACGCCCTGGATTCCCTGGTATCCAGGGTAAAAGGGAGCTGAAAAGGTTCTCTACGCAACCGAGCACC
TCTCCATCATGTTGGCGGGCGCTCAGTCGGTATTACGGTCTGTTCTGATTCTGGTAAAGTCGAGAACCTCGGATCGCC
CACTTCATTGAGGTGCCTTCACCTCCTGGGGTGTCCAAATGATTGATCCACCCAAATTCTCGTCATCGCACTGGCAG
CATCACCTGGTGACATTCTCTTGGTGAATGGTGCACAGAACATCGCTATTGCTGGCCCTGAAACCTTAGGCATGTGGC
TTGCTCCAGTCCTCATTGCTTTGTGAAGATTACCCGCCGTTGATCGAGTCATGAACTGGATGCCCGTCTGACCCCTCGC
GCCTTGGTGTGGAGCAAAAAACGAGCTGGATTCCACCGTGGACCCAGAGCAGCTGGCATCAATGATTCCAGTCCCCTTC
CGAAGGCCCTTGATGCTGAAGAGCACGCCGCTGCTCAAGGCCTGCGCTTGAGCAGCGTCCATCAAGGAACGGTGA
TTAAGGATGAGGACGTGGCACGCTGGCTGGTAAATCTGGCCCGACCTTGACCCAGTTGGAGGAAGCAGTCCGAGACC
GGTTTCTCCCGCTTCCCTGTCAACGGCCGATGGATCCTACTGGTTATATCCACATCAAGGATATTTGCCCTGCTGGC
TGATCCTGAGATGGATCCCTCCGAGACCATTCCGCTCTGCACTGCGCCCTTGAGCAATGTGGATGCCGACGGCCTCATGG
ATGACGTCTGGATTTATGCACTACCGCTCGCGCACATGGCTCAGGTTGCCCTCAAAGGTGAGCTTCTGGCTGATTACG
CTGGAGGATCTCATGAAGAACAGTGGCACCGTCAACGATTGGACTCACGAAAGCTCCGACGAC

RXN01004 - 3'-Region

TAGAAATAGTAACGTGGAC

RXN00991 translatiert von RXN00991 (2362) von 1 bis 1380
MDILISILSLLGFVLLTASTGLFVAIEFALTGLEKSTVETHVKQKGDSARAVQRDHQNLFSVLSGAQLGITITTLATGFLAE
PVLAKEFTPALELVGLNESASSAVALIALLVATTLSMVFGELVPKNWAITNPLGVARFVHPVNWFNMVLKPFINGMNKSAN
FIVRKLGIEPAEELASARSSQELTALVRSSAESGGLDQNTAAVINRSLQFGDATADEFMTPRSTIESLRATDTVNDLIELALE
TGHSRFPVTEGDLDETI GMVH IKDAF SVVQAERATTMVRDLARKIPVVPASLDGDSVLNAVR SAGSQVILVADEYGGTAGMV
IEDVVEEILGEIH DEHDDSDAERDFQQFGASWEVSLVRIDELEKRVGYVSPDGPYETLGLIMYTVGAIPR VGDV ALLPLTD
TPTMDEFESFGSGRWIARVTVMEDRRIDKAVLTPITHEEAKYEK

RXN00991 - 5'-Region

ACTTCAAGGAAAGACGGTCCCAAGAGCTAAA ACTCCCCACGGCACCGAAGCTGAACAGGCTTCACCGCTTAAGGGCAA
CAGCTTAAACCACGCTA

RXN00991 - kodierende Region

ATGGACATACTCATAAGCATACTCTCACTGCTAGGCTTCGTGCTTACCGCAGCACCGACTATTGAGTT
CGCACTCACCGCTTAGAAAATCCACTGTAGAAACACATGTGAAGCAAAAGGCACAGCAGCGCCCGCAGTGCAGAGGG
ATCATAAAATCTGTCGTCGCTCTGGTCCCAGCTGGGCATCACGATCACGACACTTGCCACAGGCTTCCTCGCAGAG
CCGGTTTGGCAAATTCTCACCCAGCAGCTGGTGGATTAAATGAATCAGCAAGCTCCGAGTAGCCCTCATCAT
CGCACTGTTGGCAACTACCCCTCCATGGTTTGAGTTGGTCCAAA ACTGGCGATCACCAACCCGTTGGCG
TGGCACGTTTGTCCACCCCTGTCAATTGGTCAACATGGTCTCAAGCCGTTATTAAACGGCATGAACAAGTCTGCAAAC
TTTATTGTCGCAAACCTGGTATTGAACCAGCGAAGAGCTGCCCTGCCGTTCCAGAGCTCACCGCTTGGTACG
CAGCTCCGGAAAGCGCGGACTGGATCAAAACACCGCAGCGGTGATCAACCGATCCCTGAGTCGGTGACGCCACCGCTG
ATGAATTGACACCTCGCTCCACCATTGAATCATTGCGTGCACAGACACCGTCAATGATTGATCGAGCTTGCCTGGAA
ACGGGTCACTCCGCTTCCAGTCACCGAAGGCACTTGGATGAAACCATGGCATGGTCCACATCAAGGACGCATTCTCTGT
AGTCGAGGAGAACGCCACCACCATGGTGCAGTCACTGGCCAAAATCTGTGGTACCGCCAGCCTGACGGCGACT
CTGTCCTCAACGCTGCCCTGCCGCTCCAGTTATTGGTGCCTGAATACGGCGAACCGCAGGCATGGTAC
ATCGAAGACGTCGGAGGAATCTCGCGAAATCCACGATGAGCACGACTCCGACGCCAACCGGATTTCCAACAATT
CGGCAGCTGGGAAGTCTCCGGCTGGTCCGATCGATGAACTCGAAAACGCGTCGGGTACGTCTCCCTGACGGCCCT
ACGAAACCCCTCGCGGCTTGATCATGTACACAGTCGGGCCATTCCCTCGCGTGGCGATGTCGCCCTACTCCACTGACCGAT
ACCCCAACCATGGATGAATTGAATCCGGCTCTCCGGACGCTGGATCGCACGAGTAACGGTCA TGGAGATCGACGCATCGA
CAAAGCGTTCTCACCCCATCACCAAGCAAGGAGTACGAAAAG

RXN00991 - 3'-Region

TGAGTATTGGCAACTGTCCTT

RXN00959 translatiert von RXN00959 (3462) von 1 bis 456
MTVIGIILGSLFGVLAVLLIVVGALGWAALKPGNPVVGIRVPEVRKSQELWDMAHRVAGPLWVLSGVSFVIASLVAFVASGWM
WLVALGVEAAIAFIGMAGMAHTVAMVDAKRIETPQAPVSAEIEAGGVTITSADYQQDSAECPQD

RXN00959 - 5'-Region

TTTGGAGGCAGCAGTCATCACCTTAATGTCAGGATCGTGCAGTGAAGAATTCAAGGATGAATTACTCGCTGGAATATTGGTG
GGGATAGAGTTGTTGTT

RXN00959 - kodierende Region

ATGACGGTGATCGGAATTATTCTGGCAGCCCTTTGGCGTTCTTCAGTCCTCTCATCGTGGTTGGTGCTTGGGTGGC
GGCTAACGCTCCCTGGCAACCGGTTGTGGGCATTCGTGTCCTGAGGTGCGTAAATCCAAGAATTGTGGGATATGGCGCACC
GTGTCGCTGGCCCGTTGTGGGTGCTGTCGGGAGTTCCCTTGTATTGCATCGCTAGTGCCTTGTGCTCTGGTTGGATG
TGGCTTGTGTCGGCTGGGTGTTGAGGCTGCCATCGCTTCATTGGTATGGGTGCGGGTATGGCTGCACATACTGTTGCGAT
GGTGACGCGAACGCGATTCGCAAACCCCGCAGGCGCCTGTTCCGCTGAAATTGAAGAGGCCGGTGTGACTATTACCT
CTGCCGATTATCAACAAGACTCCGCTGAATGCCCCAAGAT

RXN00959 - 3'-Region

TGACTTGGATGCAGTGGTAGAG

RXN00953 translatiert von RXN00953 (8687) von 1 bis 753
MAPPTVGNYIMQSFTQGLQFGVAVAVILFGVRTILGELVPAFQGIAAKVVPGAIPALDAPIVFPYAQNAVLIGFLSSFVGGLV
GLTVLASWLNPAGVALILPGLVPHFFTGGAAAGVYGNATGRRGAVFGAFANGLLITFLPAFLGVLSFGSENTTFGDADFG
WFGIVVGSAAKVEGAGGLILLIITAAVLLGGAMVFQKRVVNGHWDPAPEVRERKAEADATPTAGARTYPKIAPPAGAPTPPA
RS

RXN00953 - 5'-Region

CTTGCATTCCCCA

RXN00953 - kodierende Region

ATGGGCCACCAACGGTAGGCAACTACATCATGCAGTCCTCACTCAAGGTCTGCAGTCGGCGTTGCAGTTGCCGTGATTCT
CTTGGTGTCCGCACCATTCTGGTGAAGTGGTCCCCGCATTCCAAGGTATTGCTGCAGAAGGTTGTTCCCGGAGCTATCCCG
CATTGGATGCACCGATCGTGTCCCCCTACGCGCAGAACGCCGTTCTCATTGGTTCTTGTCTTCCTCGTCGGTGGCTTGGTT
GGCTGACTGTTCTGCATCGTGGCTGAACCCAGCTTGGTGTGCGCGTTGATTCTGCCTGGTTGGTCCCCACTTCTTCAC
TGGTGGCGCGCGGGCGTTACGGAATGCCACGGGTGGTCGAGGAGCAGTATTGGCGCCTTGCCAACGGTCTTCTGA
TTACCTTCCTCCCTGCTTCCCTGCTTGGTGTGCTTGGTCTGGGTCAAGAGAACACCACTTCGGTATGCCGACTTGGT
TGGTCGGAATCGTTGGTCTGAGCCAAAGGTGGAAGGTGCTGGCGGGCTCATCTGTTGCTCATCGCAGCGGTTCT
TCTGGTGGCGCAGGGCTTCCAGAACGCCACGGCTGGGACCTACCCCTAACATTGCTCCTCCGGCGGCTCCTACCCACCGGCT
CGAACG

RXN00953 - 3'-Region

TAAGATCTCCAAAACCCCTGAGAT

RXN00945 translatiert von RXN00945 (2895) von 1 bis 972
MLERLKRLDPLIVLIVLAVIVAIIPVRGVAADWFDVAVKIAIAALLFLYGARLSTQEAALNGLKHWRLHLTILAITFGIFPLI
GIGLEPMATAFVSEDIYRGILFLTLVPSTVQSSVAFTSIAKGNVAGAIVSALSNLAGVFLTPLLVMLIMSAGGGVHVDSQVFL
DIAIQLLLPILGQVCRWVKNFAANKATKIVDRGSIAMVVYSAFSAGMVAGIWSTVSLEIIYLIVFAILLVMAMLWFTLFM
ATRLGFNRADSIAIQFCGKKSLATGLPMAAVIFGGANIGLLILPLMIFHQVQLMICAWLAARYGRDAQEOKANA

RXN00945 - 5'-Region

TCACAGTACCAACCCACAAGCCACAAGGAGGGTATGGAGGTGGCGTCTAAAGCAAATTTCCCGGTGTTGAGGCATTGC
ACCGTACACTAATGTGC

RXN00945 - kodierende Region

ATGCTTGAAACGCCTCAAACGCCTAGATCCGCTCATTGTCCTCATTGTGCTGGCTGTCATTGTGGCGATCATCATTCCAGTTCG
CGGGGTTGCTCGGGATTGGTTGATGTCGCCGTCAAGATTGCCATTGCGCTGCTGTTTTCTTATGGTGCCCGCTATCCA
CCCAAGAGGCCCTGAATGGTCTGAAGCACTGGAGGCTTACCTGACTATTTGGCGATCACCTTCGAATATTCCCACTTATC
GGCATTGGGCTCGAGCCGATGACTGCATTTGTCGGAAGATATTATGGGAATTGTTCCCTCACGCTCGTCCGTCAC
CGTCAGTCATCGGTGGCGTTACCTCGATCGCTAAAGGCAACGTAGCTGGTGCATGGTGTGCGATCGCTCTCCAAACCTG
CGGGTGTTCCTCACTCCGCTGCTGGTCAATGTCATCATGTCATGCTCGGGCGGGGAGTCACGTGGATTCCCAAGGTCTTC
GACATTGCGATTCAGCTCTGCTGCCGTTATCCTCGGCCAGGTATGTAAGCGTTGGGTGAAGAAATTGCGGCCAACAAAGC
AACAAAAATCGTGGACCGCGCTCGATCGCGATGGTCGTACTCCGCGTTCTGCCGCATGGTGGCTGGCATTGGTCCA
CTGTGAGCGTTCTAGAGATTATCTACCTCATGTTTCGCTATTCTGCTGGTGAATGCCATGCTGTGGTCACGCTGTTCATG
GCTACACGCCTGGATTAAACCGGGCAGATCCATCGCTATTCAAGTTCTGCCGAACCAAAGAAATCCCTGCCAACAGGCC
AATGGCGGCAGTCATCTCGGTGGCGCAATATCGGCCTGCTCATCTGCCGTGATGATCTCCACCAAGTCCAGCTGATGA
TTTGTGCATGGCTTGCAGCTCGTTATGGTCGTGATGCGCAGGAACAGAAAGCCAACGCC

RXN00945 - 3'-Region

TAAAAGTCCTCAGTAGCTAGCCA

RXN00835 translatiert von RXN00835 (6529) von 1 bis 954

MAGGLAALLDDVAAITRAAAASLDDVTAMAGKTSVKAAGVVVDDTAVTPQYVQGVKPARELPMIWRIAKGSLVNKIIIIPIA
LLLASFAPWALTPILMLGGSYLCFEGAEKIWIHSLHRRRIKGHQHSTEPKSQESPKSEDQLVKSAITDILLSAEIMVISLNQIA
DQTIWMQAAVLFVVVGIGITALVYGVGVVLVKMDDVGLTLSKRDSDAGIQKFGRGLVKAMPIVLQVISVVGVFAMLWVGHHIMVV
GTEELGWELPYHLVHGLESWANGIGGSALGVGNTFGSLVFGLEIWGAIITVVSVIKKFIPQRAQNSH

RXN00835 - 5'-Region

ACTGCACCAGCGCCAACGATCGCAATTCATACCTGCTATCTGCCTGAGCACAGATAAGATTGTAAGCACTACCCCTCT
CTACAAAGGAGTCATCA

RXN00835 - kodierende Region

ATGGCCGGTGGATTGGCAGCACTATTAGACGATGTCGCAGCAATTACTCGAGCGGCTGCAGCCAGCCTCGATGATGTCACGGC
GATGGCTGGAAAAACCAGCGTTAAAGCCGCAGGCCTGGTTGATGACACGGCAGTTACCCGCAATATGTCAGGTGTCA
AACCTGCACGCGAACTGCCATGATTGGCGGATCGCTAACGGCTCTTGGTAAACAAAGATCATCATCATTGCCCATCGCG
TTGCTTCTTCCCGCTTGTCCGTGGCTCTCACACCAATTGATGCTGGCGGCTCTACCTGTGCTTCGAAGGTGCAGA
AAAGATCTGGCACTCCCTCACAGCGCATTAAAGGTGAACAGCACAGCACCGAACCCAAGTCGCAAGGAAGCCAAAGTCAG
AGGATCAGCTGGTCAAAAGTGCATCACAACTGACCTCATCCTTCCGCAGAGATCATGGTTATTCACTCAATCAGATTGCA
GATCAAACATATCTGGATGCAGGCTCGGGTTCTTCGCTCTGGTAGGTATTGGCATCACCGCGCTCGTGTACGGCGTAGTCGGTGT
TCTTGTGAAAATGGATGACGTCGAACTTACACTTCAAACCGTGACTCCGCAGGTATCCAGAAATTGGCCGCGCTTGGTCA
AAGCGATGCCATCGTTCTCAAGTTATTCTGTTGTCGGCTTTGCCATGCTGTGGTTGGGCCACATCATGGCTT
GGAACCTGAAGAGTTAGGATGGGAACTCCCTACCACTTGTTCACGGACTAGAGTCCTGGGCTAACGGTATCGGAGGCAGTGC
TCTGGGATGGGTTGGCAAACTTCGGGTCAATTGTTGTCGGCCTCATTGGGGCGCATTATCACCCTGTTGGTCAGTGTGA
TCAAGAAGTTCATCCACAGCGTGCAGAAACTCGTCTCAT

RXN00835 - 3'-Region

TAGTGGAGAGTTGTTCGCTGTAA

RXN00731 translatiert von RXN00731 (8578) von 1 bis 2496
MKDASQSYLLFGLRWLGRSLRFAPLSLLMIVMVRGLREVFGAEDPANSSLVDNLGLTPWSLNDPHFLTGFSASTTTAALMS
TLWIIIVFAVPSERILGSLKFAITAALIHITSIPLGIGIAHIEEADLNRWGNNMLADVLLTPDFWVFGVAASFASAMPLLWRR
RTRLFLFTITLTLLYTGTADVTMLTATIIGTVAGELNRHRKTPGGRWLPGSLTVREARIMTAILVTAVAAGPVLAALNPLT
HGPFSSATKLIWQPLVTEEHMHLCHTDSTSDACQGALDQLQQHGVGPSVANLIPILTVLAMGLSRGRRLAWLAVLAQLI
SIAVLMFQLTKLSADSTDLLWSVNAFSVIVPWLVALAVLVSRRAFQVKIDTTRISKSLGALMVTLATAALWILATLFLPHA
FHPHPTLGLAFKELPFRYLPPTIETVLSHQLFPRSPAGWAFEWGTFLWLVVAATLYHLLMGVPSNKAHEDQENAATLLRSG
SGDHLSWMTIWGGNTYWAWA PENAGYVAYRVKRGIAITLGEPILGPDSSVSKAELAAQFEEFASNQGWIVAWYSVCEEFSKERI
NAGHHTLRVAEEAVLSSANADFKGKHFQNVRTARNRAAKEGVSSIWTWADLSAEMQHKIITLSEEWVSDKALPEMGFTLGTV
NELSDPDYLLAIDEEEHLHGVTSWLPVYEKGRIVGYTLDMRRDPQGFKSVIEFLISEAVVIARDHDLEWMSMSGAPLSTP
PGVADDGTIGQILELLGRAMEPFYGFRLAASKNKFHPEHHGWYLCYRDELSLPSIGLAVAACYLNEFPLPNWLKKTATSAPS
HS

RXN00731 - 5' -Region

TTGATACCGTGGCCGGTGGACATTCTTCCAGGTGTGGCGCGTGGCTTAGCGAATACTTTGATTGGTTGCCAAGCGCGGC
GGATTGCAGGTTAACAA

RXN00731 - kodierende Region

ATGAAAGACGCTTCACAGTCCTACTTATTATCGGTCTGAGATGGCTGGCAGGTCCCTCGCTTCGCACCCTTAAGCCTGCT
CATGATCGTTGTATGCCGGTTTGAGGGAAGTGTGTTGGCGCCGAAGATCCCGAAATAGCTCTTGGTAGACAACCTTGGGC
TCACCCCTGCCGTGGTCTTAATGATCCGATTTCTCACCGCAGGGTTAGCGCTTCCACCACAGCAGCGCTATGTCC
ACGTTGTGGATCATCGTGTGCGGTGCCCTCTGAACGGATTCTGGCAGCCCTAAATCGCGATCACAGCAGCGTTATCCA
CATCACTTCCATTCCGCTGGGCATCGGCATCGCCACCTCATCGAAGAAGCCGATCTCAACCGCTGGGCAACAACATGTTGG
CCGATGTGCTGCTCACCCAGATTCTGGGCTTCGGCGTCGCCCTTCGCATCCGCCTCCATGCCACTGCTCTGGCGACGG
CGCACCCGATTGTTCTCTTACTATCACCTGACGCTGCTGTTATACGGGACGCTTGGCGACGTCACCATGCTCACCGC
GACCATCATCGCACCGTTGCCGGAGTTGAACAGGCATCGGAAAACCCAGGTGGCCGCTGGCTTCCGGTTCCCTCACCG
TGCCTGAAGCCGCATTATGACGCCATTGGTCACTGCGTAGCAGCAGGTCCAGTGTGCTGCGTTAATCCACTCACC
CACGCCCTTTCCAGTGCAACGAAATTGATCTGGCAGCCCTTGTCACTGAAGAACACATGCATCACCTCTGCCACACAGA
CAGCACCTCTGATGCATGCCAAGGTGCGCTTGATCAGCTAACAGCACGGTTGGCCCTTCCGGTGCACCTGATTCCAC
TGATCCTCACCGTGGCTTGCATGGGCTAGCGCGGACGTCGACTTGCATGGATTGGCGGTTGGCCAGCTCATT
TCCATCGCAGTGTGATGTTCCAGCTGACCAAACATCGGCTGATTCCACCGATCTCTATGGTCAGTCATGCCCTTACCGT
GATGTTCTGGCTGGCGCTGCCGTCTGGTTTTCCGCCGTGCATTCCAGGTGAAGATTGATACCAACCGGATT
CTAAATCCTAGGCCTCTCATGGTACATGGTGGCAACGGCAGCATTGGGATCCTGCCACATTGTTCTGCCACACGCA
TTCCACCCACATCCAACATTGGGCTGGCTTCAAAGAAACTCCCCCTCCGCTATCTCCACCAACTATCGAAACGGTGTAA
CCATCAACTCTTCCCCAGAAGCCCTGCTGGGTGGCAGTGTGTTGAATGGACTGGAACGCTATTCTGGCTGGCGTAGCAGCAA
CTCTTATCATCTGCTCATGGGTGTGCCAGCAACAAAGCGCACGAGGACCAAGAAAACGCGACTCTCTGCCCTGCGCT
AGCGCGATCACTGTCTGGATGACCATTGGGTGGCAATACGTATTGGTGGGACCCAGAAAATGCAGGATATGTGCC
CCCGTGAAAAGGGCATTGCAATTACATTGGGTGAGCCTATTCTGGGTCCGGATTCTCCGTCTAAAGCAGAGCTGGCG
CACAGTTGAAGAATTGCCAGCAACCAAGGCTGGATTGTTGCGTGGTATTCCGTTGTGAAGAATTCTCAAAGGAACCCATC
AACGCTGCCACACACTTCGTTGGCTGAGGAAGCAGTCTAAGCTCAGCTAACGGGATTCAAAGGTAAGCACTTCCA
AAATGTCCGCACCGCCGAAACCGCGCGGCAAAGAGGGCGTAAGTTCCATCTGGACAAACCTGGGCTGATTGAGTGCC
TGCAAGCACAAGATCATCACGCTGCGAAGAATGGGTCTCTGATAAGCTCTGCCGGAGATGGGCTTCAGCCTGGCACTGTC
AACGAGCTCTCAGATCCAGATACCTATCTTCTCTCGCGATTGATGAGGAAGAGCATTGCGCCGTGATCCGCAAGGTT
GGTCTATGAAAAGGACGCATCGTCGGCTACACACTTGATGTGATGCGCCGTGATCCGCAAGGTTAAATCTGTCATCGAGT
TTCTCATTCCGAGGCCGCTGTTATCGCAAGGGATCACGATCTGGATGGATGTGATGTCGATGTCGATGTCGCTCCTTGAGTACGCC
CCAGGTGTGGCCGACGACGGCACCATCGGACAAATTGGAGCTTTGGGCCAGCAATGGAGCGTCTACGGTTCCCGTTC
CCTCGCTGCGTCCAAGAACAAATTCCACCCAGAACACCAACGGTTGGTACTTGTGTTACCGCGATGAATTATCGTTACCAAGCA
TTGGCCTGCCGTTGCTGCCCTGCTACCTCAACGAGTTCCGCTGCCGAATTGGCTGAAAAGACGCCACTCCGCCAAC
CACAGC

RXN00731 - 3' -Region

TAGAAAAACGCGTAACCTTGGTG

RXN00729 translatiert von RXN00729 (9733) von 1 bis 978
MSATNPDALDVHQVYPIKTKKPLAVIFNIIISGGGLIGMAELVPGISGGTVALVLGIYERALHNGDLLIDLIKVLIKDRSKVKE
AAAKIDWWFLGAIGVGMVMVFSMSSILHTVVEDYPEITRGLFLGMVAVSILVPLGMMDMRDAKKRLAIVIPLFIICAMLGFF
GTSFTSAPRTDPSLIFVFICAAIVCALVLPVSGSFLLAVGMYAPIMESLSNRDLSVIGVFLLGALTGVILFVKVLSYVLE
HHRTITLTIMAGLMLGSLRALWPWQDGDNALLAPGDNAVMIFSIIILGGAIVAALMFAERVSSKNIDSETVAEEHPR

RXN00729 - 5'-Region

TTCAGCACAGATCACCCCTTGCCAGCTACCGACTTAGTTCTAACACGTATAGTGGGAGGCAGTTGCCAGACGCCAAAGAA
AGATAATTGGATTACCT

RXN00729 - kodierende Region

ATGAGCGCCACCAACCCTGATGCCCTAGACGTGCAGCACGTCTATCCCCTAACAGACGAAAAAGACTCCACTTGCAGGTGATTT
CAACATCATTAGCGGTGTTGATGGAATGGCGGAGTTGGTGCCTGGAAATTCCGGCGGAACTGTCGTTGGTTCTGGAA
TTTATGAGCGCGCACTGCACAACGGTGATCTCCTCATTGATCTGATCAAGGTGTTGATCAAGGACCGCTCGAAGGTTAAGGAA
GCTCGGGCGAAAATCGACTGGTGGTCTCGCGCTATCGCGTTGGCATGGTGTGATGGTCTTCTCGATGTCATCGATT
GCATACAGTTGTTGAGGACTACCCAGAGATCACTCGCGGTCTGTTCTGGAAATGGTGTGCTATCCTGTTCCGTTGG
GAATGATGGATATGCGGGATGCCAAGAACGCGCTCGCAATCGTCATCCGCTATTTATAATCTGCAGGTGCTGGGATTCTT
GGAACATCCTTCACTAGTGCCTCGCACCGATCCTCACTGATCTTGTCTCATCTGTGCTGCGATCGCTGTGCTCT
TGTTCTCCTGGTGTTCAGGATCATTCTTCTGCTGGCGGTGATGTACCGCCAAATCATGGAATCTCTGCAACCGTG
ACTTGTGGTCATCGCGGTCTGCTGGCGCTCACCGGTGATCTGTTGTGAAGGTTTGCTTATGTTCTCGAG
CACCAACCGCACCACATCACCGCTGACCACATGGCTGGTCTCATGCTGGTTCACTCGTGCCTGTTGGCAGGACGGTGA
CGCTAATCTACTTGCTCCTGGCGATAACGCCGTGATGATTTCAGCATCATCATTCTGGTGGCGATTGTCGCTGCTTGA
TGTTGCTGAGCGTGTGCTTCCAAGAACATTGATTCTGAGACCGTGGCAGAAGAGCACCCCGCG

RXN00729 - 3'-Region

TAAATAAGAACTCCACAAAGAAA

RXN00662 translatiert von RXN00662 (7679) von 1 bis 1269
VSTIPLNRLAVIAAIIGVGTGLFVAALNWSAIGVERLVLVYADHLHNYPVANVPLRLSITVIVLSVVASWAWFFVHRTGPKE
VSIVGAIRGEKMPILETIAASFQVTTVAAGAPVGAENAPRIAGALVGERFSRWLQLDIDAKRILVASAAGAGLGASFHLPLA
GVLFALLEVLLVEASTRTVIAIITTAAVATTGFFVQTPDVFSTVPLTESPMALLAAMVTGVVAGMCGHWFSAAAHKMAQASP
KGVKILWQMPLGFVVIAAVIYFFPETLANPRWLADSMILGDGLILSTILLVLVLR TAMFLAFRVGMVGGNLIPAFA LGSMVGG
VVGAVLEPITNVPIAAFALLGAAFLSTTMAAPLFGLIAAVEFTDMEAQGYLPIFLAVASAVLAVRVWSVIAKHELRAIPI
TASWTGEKL

RXN00662 - 5'-Region

CCCTCATCATAGTTAACTGGGGCAGAGGCAGGAATTAAACACCTCTGATACAGCGTTACTGGCTATAGTGTGCGCG
TGCCAAATCGAGTTCCT

RXN00662 - kodierende Region

GTGTCAACCATTCCGCTGAATCGTCTAGCCGTTATCGCTGCCATCATGGTGTGGTACCGGGCTGTTGCTGCACTGAA
CTGGTCTGCCATTGGCGTGGAGCGTTAGTTATGGCGCTGACCATTGCTAATTACAATCCGGTGGCAATGTGTGCCAC
TTCGCCTGTCCATCACGGTATTGTGCTTAGCGTGGCTCCTGGCGTGGTTTTGTGCACCGCACGGGGCGAAAGAG
GTTTCGATTGTGGGTGCGATCCGGGCGAGAAGATGCCGATTTGGAGACCATAGCGTCCGCATTTGCAGGTACCCAGGT
TGCTCGGGTGCAGCGGGTGCAGAGAACGCTCCACGTATTGCTGGAGCCTGGTGGAGAGCGGTTAGTCGGTGGTTGC
AGCTCGATATTGATGCAAAGCGCATCTTGGTGGCCTCTGCCGCGGGAGCTGGTTGGAGCAAGCTTCCACCTTCCCTAGCA
GGCGTGTGTTGCCCTTGAGGTCTACTGGTTGAGGCCTCCACTCGGACCGTGGTATCGAATTATCACACGACCCGCC
CGTTGCCACCACTGGATTTCTGTGCAAACCCCAGATGTGTTCAGCACTGTCCCGCTGACGGAAAGCCATGGATGCTGCTTG
CCCGATGGTACCGGAGTAGTCGCCGCATGTGCCGGACTGGTTTCAGCGGCGGCACAAAGGGCGAGGCCCTCGCC
AAGGGTGTGAAGATTTGTGGCAGATGCCGTGGTTCTCGTGGTATCGCTCGGTGATTTATTCCTCCCGAAACCTGGC
GAATCCCCGTTGGCTTGGCATTCCATGCTCGCGATGCCCTGATCCTCAGACCAATTATGGTACTTGTCTGCGCACCG
CCATGTTTGCTCGCCTCCCGTGGCATGGTCGGCGTAACCTGATCCCGCATTGCACTCGGATCCATGGTGGTGG
GTAGTGGGTGCTGTATTGAACCCATCACTAACGTCCCGATGCCGTTTGCCTGGCGCCGCATTTGTCCAC
CACCATGGCAGCGCCACTGTCGGGCTCATGCCCGAGTGAATTCAACGACATGGAAGCCCAAGGCTACCTCCGATTTC
TCGCACTAGCCTCCGCCGTGCCGTGGTCTGTATGCCAAGCACGAGCTCCGCCATCCGATACGTAC
GCGAGCTGGACGGCGAGCTAAA

RXN00662 - 3'-Region

TAAGCTTGTGACGCCCTCC

RXN00515 translatiert von RXN00515 (5675) von 1 bis 702
MRFSRVL PALLITTAVSIPTASAATLTADTDKELCIASNTDDSAVVTFWNSIEDSVREQRLDELDDAQDPGIKAAIESYIAQDD
NAPTAELQVRLDAIESGEGLAMLLPDDPTLADPNAEESFKTEYTYDEAKDIIISGFSSDPASDVLSQLQQAATTGTRTAEIRA
EVFADRTDDYNESQTALKEDFQNCIDAIDDARPIPLQYILIGGAI ALAVIVLGIRAWTNSRKQSKHSQ

RXN00515 - 5'-Region

GTTGACGCAC TGAAGAAGTAAAGTCTCTTACACAAAAGCGCTGTGCTTCCTCACATGGAAGCACAGCGTTTTCATATTTT
ATTGCCATAATGGGCAC

RXN00515 - kodierende Region

ATGC GTTTCTCGAGTCTTCCCGCACTTCTTATCACCA CCGCCGTGAGC ATCCAA CAGC ATCTGCTGCCACACTCACC
CGACACCGACAAGGAATTGTGCATGCCAGCAACACCGACGATTCCCGCGGTGGTTACCTTCTGGAACTCCATTGAAGACTCC
TGCGCGAACACGCCTCGACGA ACTAGACGCCAAGATCCAGGAATCAAAGCGGCGATTGAAAGCTACATGCCAAGATGAC
AACGCCCAACTGCTGCTGA ACTGCAAGTACGCCCTCGATGCCATCGAATCCGGCGAAGGCCTAGCCATGCTCCTCCAGACGA
TCCCACGCTGGCAGACCCCAACGCCGAGGAAAGTTCAAACGGAGTACACATACGACGAAGCCAAAGACATCATCGCGGAT
TCTCCAGCGATCCAGCCAGCGATGTACTCAGCCA ACTTCAACAAGCCGCCACCACCGGCACCCGCACCGCAGAAATCCCGCC
GAAGTATTGCCGACCCGACCGATGATTACAACGAATCCAAACCGCTTTAAAGAGGATTCCAAA ACTGCATCGATGCCAT
CGATGACGCCGCCAATCCCACTGCACTACATCCTGATTGGAGGCATCGCTTGGCGGTATCGTCCTCGGGATCAGGG
CGTGGACTAACTCAAGGAAGCAGTCCAAGCACAGCCAG

RXN00515 - 3'-Region

TAATACGCCAACGAAAAATTGC

RXN00485 translatiert von RXN00485 (6436) von 1 bis 2295
 VSSVNDLFAKPYENADLUVTVSAKNEDSFAAFEQQLATTPGVEALAFDQNFAASVKQSDGIYASTSVQSISEGPLQWRPILEGR
 RLPQGPGEIAVTATPGAPEVGEHVSIRLSQNTEDTELVVGVVEAAQETLGGAPFVVASPDALMEWNSSGVRGEFRVATSDP
 ASLEAASFSDATVVVASAEGHVDKLADSYLQRDRYFLLLAAFVAVAAAVAFLVVFSAYSVLTGERVREFGLIRSGVASTPQI
 LGSVIFEAGILGVVAAGFGAPAGLMAARLLADNAARFGIRVPIDVIDLPSSTMWLIAGVGVVMVSIAALPAVFSVCRKSAVES
 LSTPAISRTSPWFGALWLLLAGIVGAGGMWAYEATSDYRGMRSSVALSIAGSGALVCALLIATAVLVPWLLHVFSRIVGGTVPT
 LQLGLAFAAKQKSRSAALIAVILAGSALSSAVLHGQAHIGTHLVAVAKGMGGTDMMVTAJDGEIPAGMLEEISSIDGVKTAIA
 PATTAVELEDSGNSVLMIAEDGASVMRAGDTGAPACGLVLGRNSPDQDAYPAGQAAIIIVADTPTQAEIFHSDNYFSMIDP
 ALATGPSTTRNVLILLGDSDNQADNATAQAVRKTISLFDGRYSITEGFSARQNTFELVSRITTMSTLLAIVALAIAAVGLIN
 TVALTISERARDRYLLRTIGLTSTGQILVMAIEMIALSLPAAIVGAVSGGFLGRFVASSATNTAATAPLQVDILGGTVLAMVA
 GSVLCALIVLANKRRRVV

RXN00485 - 5' -Region

TCAACTTCGGCGACGAGGTGGCGCTATTTTCAATTGTTTCGCGATTTCGCTCGGTTGCATTGACTGTTAGCGCCACTG
 CGTTGACAAATTCTTTG

RXN00485 - kodierende Region

GTTGCCAGTGTAAATGATCTTTGCCAACGCCGTATGAAACGCTGATCTTGTGGTCACGGTGTCTGCAGAAAACGAAGATTCT
 CTTTGAGCTTTGAGCAACAATTAGCTACGACACCTGGTGTGAAGCTCTGGCTTTGATCAAATTTGAGCTCTGTAA
 AGCAATCAGACGGGATTACGCCAGTACTCAGTCAATTGGAAGGCCACTGCAGTGGCGCAATCCTAGAACGGC
 CGATTGCCAACAGGACCTGGTGAGATTGAGCTAACACGGCCCCGGTGCCTGAAGTTGGTGGACAGCACGTATCCATTGCGCT
 GTCCCAAACACTGAGGACACTGAGGTTCTTGTGGTGGCTGGAGCCAGCGCGCAGGAAACCTTAAAGGGTGGCGACCCGT
 TCGTTGTGGCGTCTCTGATGCGCTGATGGAGTGGAAATTCTCCGGTGTGCGGGGTGAATTGGAGTGGCAACTTCCGATCCT
 GCCTCGCTAGAGGCTGCAAGCTTAGCGACGCTACGGTGGTGGCTCGCGGAGGGGACACGTCGATAAGCTTGTGATTC
 TTATTGGGCCAGCGAGATCGCTATTCTGCTGCTCGCAGCGTTGTGGCAGTGGCTGCTGCCGTGGCTTTGGTGGTCT
 TTTCTGCATATTGGCTCACTGGTGAGCGAGTTCGGCTGATTGTTCACTGGCGCATCGCCGGCAGATT
 TTGGGGTCACTGATTTGAAGCGGCATCTCGGTGGCTGGCTGGTTGGTGCACGGCGGATTGATGGCGCG
 TTTGTTGGCGATAATGCCGCACGTTTGGCATTGTCGTGCCCCATTGATGTGATTGATCTGCCAAGTAGCACGATGTGGCTCA
 TCGCTGGCGTGGCGTGGTGTGATGTCGTGATGCGGCAATTACCGCAGTGTCACTGGTGTGAGAAAATCCGCACTGGAAATCA
 CTGAGTACGCCCTGCTATTGAGGACTTCCCCCTGGTTCGGTCATTATGGTTGCTGCTCGCGGCAATTGTGGCGCCGG
 AATGTTGGCGTATGAGGAAACCTGGACTACCGCGCATGCGTTCACTGGCTTATGCCATCGCCGGTTCAGGGCTTGGTGT
 GTGCGTTGGTATTGCCACGGCGTCTGGTGTGCCCCCTGGTTATTGACGTATTCTCCAGGATTGTGGCGGACCGTCCAAACA
 CTTCACTGGGATTGGCGTTGAGCAAAGCAGAAAATCTGTTGGCGGCTGATCGTGTGATCTTGTGCTGGTTCTGCATT
 AAGCTCCGCTTGTGATGGGAAATCCCCCGGAATGCTGGAGGAAATCTCTAGCATCGACGGCGTAAACACTGCCATCGCG
 CCAGCCACCAACCGCTGGAAATTGGAAGATCCGGCAATTCTCTGCTCATGCTCGTGAAGAAGACGGAGCCTCCGTGAT
 GCGCGAGGCGATACTGGTGCACCAAGCTGGTGGCCTGGTTGGCAGAAAACCTCTCGTGCACCGAGGATGCTACCCGGCC
 AGGCTGCAAACATCATTGTCGGATACCCCAACGCAAGGGAAATCTCCACAGCACAACACTACTCTCCATGATCGACCCA
 GCACTCGCCACCGGCCCGACACGCAACGACTGATCCTGCTCGACGGCGACTCCAACCAACGGCCCCGACAACGCCAC
 GCGCAGGCGTAGCAAGACCAATTGCGTTTCGACGGACGATACTCCATACCGAGGGTTCTCCGCCGAAACACTT
 TTGAACGGTTCCCGCATACCAACATGTCACACTGCTTGGCCTAGCGATCGCTGGCGTTGGCTGATCAAC
 ACAGTGGCACTCACCATTCTGAGCGTGGCCGATCGTTATTGCTGCGCACCATTGACTGACCTCAACTGGTCAGATTCT
 GGTGATGGCTATTGAAATGATCGCCTCTCATTCGCGGCTGCCATTGTTGGTGCAGTTGCGGAGGATTCTTAGGCAGATTG
 TTGCCAGTTCTGCCACCAACACCGCTGCGACGGCACCACTCAAGTAGACATTCTCGCGGAACGGTTCTCGCAGGGTGC
 GGATCTGACTGTGCGCGCTCATCGTGTGGCGTTGGT

RXN00485 - 3' -Region

TGATTATAAAATCCAAAAATCGA

RXN00455 translatiert von RXN00455 (9756) von 1 bis 750
MVVDVQNQSHTPETQPQPGQAAKTPVASGNSTFIHIQPSLYPILLALFVAVFLISNITATKGVEIGPLVTDGAFFLFPISY
VLGDVLAECYGFKSTRRAILTGFGITMLAALSFYISIWLPGASFWEQEAFAEATLGLVQIIVASLAGYIVGQLLNAKVLVAI
KKRTGEKSLWARLIGSTVVGEFVDTLLFCAIAAPVIGIATAPDFINYYVVVGFVWKTLEVILMPITYAVIRWVKRREGYETFD
A

RXN00455 - 5'-Region

GAAGTGTCTGGCCGATTGGCTAACAAATCTCTAGTTAAATCCGCCTCATGAAACCACGATGAAACCAACATGAGAGTTTTTC
ATCCACGTTTCTGGCT

RXN00455 - kodierende Region

ATGGTTGTGGACGTGAAAATCAATCACACACCCCCAGAAACCCAGCCTAACCTGGGCAGGGCGCAGCCAAGAAAACCCCCGT
TGCCTCCGGAAACTCCACGTTCATTCACATTAGCCAAGCTGTACCCCATTTGCTGGCGCTTTGTTGCAGTCTTCTAA
TTTCAAATATCACCGCAACCAAGGGCGTAGAAATCGGCCCCGTTGGTGACAGACGGTGCCTTCCCTCTTCCCCATCTCATAT
GTGTTGGCGATGTTCTAGCCGAATGTTACGGCTTCAAATCCACTCGTCGTGCCATTCTTACTGGTTTGCGATCAGATGCT
CGCGCGCTGTCTTCTACATTTCATCTGGCTGCCTGGCGCAAGTTCTGGGAAGGCCAAGAAGCTTCGAAGCAACGCTCG
GCCTGTTCCACAGATCATCGTGGCATCACTGGCGGGCTATATTGTGGGTCAAGCTGCTAACGCCAAAGTTCTGGCTATC
AAAAAGCGCACGGGTGAAAAGTCCCTGTGGCGCGCTGATTGGTCCACCGTTGTCGGAGAATTGTCGATACCCCTGCTGTT
TTGCGCCATCGCAGGCCAGTGATCGGTATTGCCACCGCCCCGGATTCATCAACTACGTTGTGGCTTCGTGTGGAAAA
CCCTCTAGAGGTCACTCCTCATGCCCATCACCTACGCACTAGGTGGGTGAAACGCCGGAAGGTTATGAAACCTTCGAC
GCG

RXN00455 - 3'-Region

TAGTACCGGCCTAACGAAATTCTTC

RXN00447 translatiert von RXN00447 (3535) von 1 bis 420
MLGSLWRFAVRATAAGAVALWVVIKLLIDGISLSFPTTPLYQDGQHDNLLTFLAVAAIIVVLNATVKPVLKLLGLPLTIITLGLF
SLVINAVIMLLAEYVSDLIGFGLRIETFGAAFWGAIVLALVNWVLGPITGLGAKKD

RXN00447 - 5'-Region

GAGCACGGCATCGTATTGCGCGTCCCCGAGGGTGCAGCAGTCAGGACGGTCAGCACAAATCTGCTGACATTGCGGTGGCAGCAA
CGCGTGGGAGGCCATCA

RXN00447 - kodierende Region

ATGCTGGGTAGTCTTGGCGTTTGCCTGGCAGCGCAGGCGCGGTGGCGTTGGGTGGTTATTAAGCTTATCGACGG
CATCTCCCTGAGTTTCCCACACACCTCTATCAGGACGGTCAGCACAAATCTGCTGACATTGCGGTGGCAGCAA
TCATTGTCGTGTTGAATGCCACGGTGAACACCGTCTTGAAGCTGCTGGTTGCCGTTGACAATCATCACCTGGGTCTGTC
TCGCTGGTCATCAACGGTAATCATGCTGCTGGCGGAGTATGTGTCAGATTGATCGGTTCTCGGTCTACGATTGAAACCTT
CGGTGCGGCCCTCTGGGTGCGATTGTGCTGGCTTAGTGAACGGTTCTGGCCCCATTACCGGCCTCTCGGTGCAAAAA
AGGAC

RXN00447 - 3'-Region

TAACCATGGCGGATCTGAGCATT

RXN00416 translatiert von RXN00416 (8529) von 1 bis 1650

LASYLSPPTALVVAVLAIPLSATRLYLDGISVDQGFRTQFLTRMADDIGLSDMNYIDMPTFPAGWFWLGGRLANLLGLPG
WEAFQPWAIVSMAVAASVLVPWQRITGSLPVATGIALVTTCIILAMNSEEPYAAIVAMGIPAMLVLASRIAKGDKFALA
GGIYLGVSATFYTLFTGAIASAVAVCIVVAAIVQRSIKPLLWAVLGGGSIVIALISWGPYLLASINGAERSGDSATH
YLPLEGTFQFPVFLASSVGLLCLVGLIYLVVRFHNEVRAMWVGIAVFYAWMGMSMAITLLGNTLLGFRLLDTVLVLIFA
TAGVLGIADFRLASVYQLYPTQITERTATHLTNLIVVLVLLGGLYYAQDLPQKNARAIDLAYTDTDGYGERADLYPAGAA
RYYKDINDHLLDQGFEPSETVVLTDLDFMSYYPYRGYQAFTSHYANPLGEFGNRNAFIEDLAIRSWDELADPQQFSDAL
NTSPWTIPEVFIFRGSIDDPDAGWKYDVAEDLYPNNPNVFRGVYFNPEFDQMWTQVGPVVVTHNE

RXN00416 - kodierende Region

CTGGCGTCTTACTTAAGCCCACTGCGCTGGTGGTTGCGGTGTTGGCTATTCCGCTGTGCGACCCGCCTGTATTGGA
CGGAATCAGCGTTGACCAGGGCTTAGAACACTCAGTTTAACCCGCATGGCTGACGATATCGGCTTGTGCGACATGAAC
ACATCGATATGCCAACCTCTACCCCTGCTGGATGGTCTGGCTGGTGGCTGGCAATCTTGGGCTGCCGGT
TGGGAAGCTTCCAGCCATGGCAATTGTGTCATGGCAGTTGCTGCTGTGTTAGTCCAGTGTGGCAGCGCATTAC
CGGTTCCCTGCCGGTGGCAACAGGCATTGCGTTGGTACAGCGATGCTGCTGGCTCCGCATTGCCAAGGGCGATAAGTTGCGCTGCC
CTGCAATCGTTGCGATGGTATTCCAGCGATGCTGCTGGCTCCGCATTGCCAAGGGCGATAAGTTGCGCTGCC
GGCGCATTATTTACTTGGGTGTTGGCTACTTTCTATACTTTGTTACCGGTGCTATCGCCTTCTGGTGGCTGCC
GTGCATCGTGGTGGCGCTATTGCGAGCGCTCCATCAAACCACTGCTGTGGCTGGCAGTGCTGGTGGATCCATTG
TCATTGCGTTGATTCTGGGTCTTACCTTCTGGCTCCATCAACGGAGCGGAGCGCTCTGGCATTCCGCAACACAC
TACCTGCCTCTGAAGGCACCCATTCCGGTTCTTCTGGCATCAAGCGTTGTGGACTGTTGCTTGGCCT
GATCTATTTGGTGGTGGCTTCCACAACAAATGAGGTGCGCGCATGTGGTGGCATCGCAGTGTTTATGCCCTGGATGG
GCATGTCCATGGCGATCAGCTTGGCAACACGTTGCTGGATTCCGCTTGATAACGGTGTGGCTTATTTTGCC
ACGGCTGGAGTGGTGGCATTGCAGATTCCGCTTGCAGTGCTGCTACGCTCTACCCACCCAAATCACAGAGCGCAC
GCCACCCATCTGACCAATCTAAATTGCGCTCGTGTGCTGGCGGCCTACTACGCGCAAGATCTGCCAGAAGA
ACGCACGAGCTATCGATCTGGCTATACCGATACTGATGGCTACGGCGAGCGCGGGATCTGTATCCGGCCGGAGCTGCA
CGTTATTACAAGGACATCAACGATCATCTGCTTGATCAAGGATTGAGCCTCCGAAACTGTCGTGCTGACAGACGA
CGATTCATGCTCTACTACCCATTGCGGATACCAAGCTTACTTCCACTACGCCAACCGCTTGGTGAGTTGGAA
ACAGGAACGCATTATCGAAGATCTCGCGATCCGAAGCTGGATGAGTTGGCTGATCCTCAACAATTAGCGACGCC
AACACCTCTCCATGGACGATCCCTGAGGTGTTCATCTCGTGGCTCATCGATGATCCTGACGCCGGTTGGAAATACGA
CGTGGCTGAAGATCTGTACCCGAACAATCCAAACGTGCGCTCCGGCGTGTACTTTAACCGGAGTCATTGATCAGA
TGTGGCAGACCAAGCAAGTGGACCTTCTGGTGGTAACGCACAATGAG

RXN00416 - 3' - Region

TAATTCCCTACCAACGACCCAA

RXN00390 translatiert von RXN00390 (7582) von 1 bis 405
MSTTREIAFLIARILLGVILIAHGWDKFAITGLEVTGFFDSLGIPIAGIAIAAAVVELLGGILIIILGVFTRIVAAFVAIDM
LFAALFAHVSSGIFVTNNGWELTGAIGAGALLIAVGASAWSIDGVLAKRKA

RXN00390 - 5'-Region

GGAAATAGACCGTTAATAGCTGGCTTTACATTGCCAGAAAGCTCCGACGAAACCCAATAGTTGACACGGAAACTAATTCA
TTCTAGCTTAGTGACC

RXN00390 - kodierende Region

ATGTCAACTACCAGGGAAATTGCATTCCTCATCGCACGTATCCTCTGGGCCATCCTCATGCCACGGCTGGGACAAGTT
CGCCATCACAGGACTTGAAGGCGTACCGGCTTCTCGATTCACTCGGCATCCCAGCAGCCGGATGCCGCAATAGCTGCTG
CAGTCGTCGAGCTCCTAGGAGGAATCCTTATCATCCTAGGAGTATTACCCCATGTTGCCGCCTCGTTGCCATAGACATG
CTCTCGCAGCACTGTTGCGCACGTCTCCGGCATTTGTACCAACAATGGTTGGAACTCACCGGCGCAATGGC
TGGCGCGCTGCTTCTCATCGCAGTTGGCGCAAGTGCATGGAGCATCGACGGGTTCTGGCAAAACGCAAGGCC

RXN00390 - 3'-Region

TAAATCTAGCGCCACAACCTCCGA

RXN00362 translatiert von RXN00362 (1707) von 1 bis 1347
MGIIALLVFIAlAVILNVFLKRDISEALLVGLVGTALVGGVNAPTLIADAVDAAQSEVTAGMAFVFMGIVVQSTGLIDRLI
AILNSIFGRLRGAGYVSTLGSALIGLIAGSTAGNSATVGSVTIPWMKKTGWTAERSATLVAGNSGLVALPPNSTMFIIIL
PAAAASSASQVYIALACGGAYAVLYRLAVVFWTRKDKIPATPDDQRVSFGEAMKTGWRSPPLIFLGILIPVILTIGPLSEWLK
THGVGESGVKSMSIIVWPILITAIALIEGRKRIANNMAHFRVQISKDLQPQFATVGISLFSALAANIMEELGVGPQLSNWLD
SMDLPKSVMVIIIVCIMCIVVATPLSSTATAAAIGAPAVAALAAVGIDPTVAIVVILLCTSTEGASPPVGAPIYLSAAIADANP
TKMFVPLITYFVVPMLLAWLVMGFLPVIVPTG

RXN00362 - 5'-Region

CACTTTTGGGTAAAATTCCACGAAGTTAATGCCGTTAACATGCTACATGTAACATGCTACGGTTTTTCGGTC
ACTTAAAGGAGGCCTT

RXN00362 - kodierende Region

ATGGGAATCATTGCTCTGCTCGTTTATCGCAATTGCCGTGATATTGAATGTGTTTGAAACGAGATATTCAAGCATT
GCTAGTTGGATTAGTAGGAACCTGCCCTGTCGGCGGTGAAATGACCCGACATTACTGATTGATGCTGAGTGGATGCTGCTC
AGTCGGAAGTTACTTCGCAGGTATGCCCTTGTGTTTCAATGGGCATCGTGTGCAATCAACTGGATTGATTGATGATTAAATC
GCAATCCTTAACTCGATTGGTCGGCTTCGAGGTGGCCAGGTTATGTTCCACTCTGGATCTGCCTCATTGGACTCAT
CGCTGGATCAACGGCTGAAACTCCCGCACGGTGGCTCAGTGACGATCCCTGGATGAAAAGACGGGATGGACTGCTGAAA
GGTCGCACGTTAGTCCGGGCAACTCTGGCTTGGTGTGCGTTGCCCTCCAATTCAACAATGTTCATCATTGGCATTG
CCAGCTGCAGCAGCTCTCGGCCTCTCAGGTGTACATTGCTTGGCTTGGCTGGTGCCTATGCAGTGCTCACCCTGTTAGC
GGTCGTCTTTACTGGACACGTAAGATAAAATTCTGCCACCCCTGATGATCAACGGGTGTCATTGGTGGAGGCAATGAAGA
CTGGATGGCGTTACCGTTGATCTCCTTGGATTGGATCCCCGTAATCCTCACAATGGCCCATTGTCTGAATGGTAAAG
ACACATGGAGTTGGGAGCTGGTGTAAATCGATGTCGATCATCGTGTGGGTGCAATTCTGATTACGGCAATTGCTCTGAT
TGAAGGGCGTAAACGAAATTGCTAACACATGGCACACTTAGGGTTAGATCTCAAGGACTTGCCACAATTGCCACCGTAG
GAATTTCGTTGTTTCTCGCCTTCGAGCAGCGAACATCATGGAAGAACTGGGTGTTGGCCCGCAGTTGTCTAATGGCTTGT
TCCATGGACCTACCTAACGTCATGGTGTACATTGCTGCATCATGTGCATTGTGGTGGCAACGCCACTGCGTCAACAGC
AACCGCGGCTGCGATTGGTGTCCCGCTGCGTGGCTGGCTGGTAGGTATTGATCCAACGTGGCGATCGTAGTGATCT
TGCTGTGCACTTCACTGAAGGTGCATCCCCGCCGGTGGCGCGCCGATTTACCTTCTGCTGCATGCCGATGCAAACCCA
ACGAAAATGTCGTACCACTGATTACGTACTTGTTGTCCTTGTGCTGGCTAGTGGAATGGGATTCTTAC
AGTGATTGTTCTACGGGT

RXN00362 - 3'-Region

TAAAGGGTAAAATGAACCTCAA

RXN00344 translatiert von RXN00344 (1354) von 1 bis 879
VDSLSTWLSDTQYLISVDFVQHALIASALLGLLSGVIAPLIVVRQQSFAVHGTAELALMAAAALLFGLNVGGAVIGSVVAAI
LLALLGMKQQDSAVGAVMSFGLGLSVLFIHLYPGRSSTAFSLLTGQIVGVSSSLWILVAVTVIVVSAAVVFWRPLLFAASADP
IMAQASGVNVRFIAVAFAVLVLGTTSQSVQIVGALLVMALLITPGAAAATVANTANPVKAVVLAVIDAEVSAVGLLLSLAPGLP
VSVFVTTISFVIYLVCRIGWLGRGQAQRDEDAYRRRQHDHHPH

RXN00344 - 5'-Region

CGGCACGGTTGGCGATGTCATGCAGTCGAAAAACTCAGCGAACTCTACAACGCACCCGTACGGTGGCTCGCATCAACGACA
GAATCGTGGTGGTTAA

RXN00344 - kodierende Region

GTGGATCTATCCACCTGGCTTCCGACACCCAATATCTCATCAGCGTCGATTCGTCCAGCACGCACTCATGCCCTCCCGCCT
GTTGGGCCTGCTCTCCGGTGTATCGCGCCGCTCATCGGTGCGCCAACAGTCCTTCGCACTCCACGGCACCGCCGAACTCG
CCCTCATGGGAGCCGCCGCCGCGCTGCTCTTCGGATTGAATGTAGGCAGGGCAGTCAGTGTACGGTCCGTGGCGCCGATC
CTACTGGCATTACTCGGCATGAAACAACAAGATTCCGCCGTCGGTGCCTGATGAGTTGGACTCGGTCTGTCGTGCTGTT
CATTACCTCTACCCCGGCCGAAGCTCCACCGCGTCTCCCTGCTCACAGGGCAAATCGTTGGTGTTCCTCATCGCTGT
GGATCCTTGTGGCAGTCACCGTGATCGTGGTTAGCGCCGTGGTGAATTCTGGCGCCCGCTGCTTTGCCAGCGCCGATCCG
ATCATGGCGCAGGCCTCCGGAGTAAACGTCCGATTCATGCCGTTGCCCTTCGCACTTCGGTTGGCCTCACACGTCCCAGTC
CGTGCAGATTGTCGGTGCCTGCTGGTCATGGCATTGCTGATCACTCCCGCCGCGCCGCTGTGGCGGTGACCGCCAATCCAG
TGAAAGCCGTGGTGTGGCAGTCATCTCGCGGAAGTATCGGCTGTCGGTGGCCTGCTATTGTCGCTAGCGCTGGTTGCCG
GTGAGTGTGTTTGTCACCACCATCTCTTGTGATTTACCTGGTCTGCCGCTGATCGGTTGGCTCCGGCCGGTGGAGCTCA
GCGTGACGAAGATGCTTATCGACGCCGCCAGCACGATCACCAACCTCAC

RXN00344 - 3'-Region

TAGGCCTTCGAAGTCCTATTTC

RXN00247 translatiert von RXN00247 (2491) von 1 bis 927
MQTLIFIAIAGVAAQLVDGLGMGFGVTSTTILIMLAGLGPQAQASAVVHTAEVGTTLVGLSHWKFGNVDWKVVVRLGIPGAI
GAFAGATFLSNISTEAAAPITSLILALIGMNLWWRFSKGRIRRDYSDRPHSRGFLGLGIVGGFVDASGGGGWPVTTSTLLS
LGRTEPRKVVGTVNTAEFLVSLAATLGFVVGWLWDDLVANLSAVLALLIGGAAIAAPIGAWMISRVNATVLGGFVGTLIVTLNLP
KVNVVGLDFIPTGLIQVTVLILGPLTYLGFRRYRKNLLNETISSEVSEPKGQKIKST

RXN00247 - 5'-Region

AACCCCTAACTACTGACCTCGCACCACTTGTGCAGGCCGTTACCACGCTGCATTGAGCGCACTGCTGGCACATATCTAAGAC
CGCTAAGGAAATCAGCT

RXN00247 - kodierende Region

ATGCAGACATTAATCTTATGCCATTGCAGCGTCGCAGCACAGCTTGTGATGGCGGCCTCGGCATGGGTTCGCGTCAC
CTCAACCACCATTCTCATCATGCTCGCAGGTTAGGCCCTGCGCAGGCATCCGCCGTCGTGCACACCGCAGAGGTTGGAACCA
CCTTAGTTCTGGTTAACGCACTGGAAATTGGCAACGTGGATTGGAAAGTAGTTGTCGGCTCGGTATCCCAGCGCTATC
GGCGCATTTGCTGGCGTACCTTCTTGTCCAATATTCACCGAACGCAGCAGCACCGATCACCTCCCTGATTGCCCCTGAT
CGGCATGAACCTAGTCTGGCGATTCAAGCAAGGGACGCATCCGCCGCGACTATTCCGATGCCCGCACAGCAGGGATTCTCG
GCGGACTCGGTATTGTCGGTGGTTCTGTTGACGCATCCGGTGGCGGGATGGGTCCAGTGACCACCTCTACGCTGCTGTCT
TTGGGACGCACCGAACCCGCAAAGTAGTCGGCACCGTCAACACCCGAGAATTCTTAGTCTCCCTAGCCGAAACATTGGCTT
CGTCGTGGGACTGTGGGATGACCTAGTAGCTAACCTCTGCAGTTCTCGCGTTGCTCATGGCGCGCAATCGCAGCACCAA
TCGGCGCCTGGATGATCTCTCGCGTTAATGCAACCGTCCTCGGTGGCTCGTGGGACCCCTGATTGTCACACTGAACCTGCCA
AAGGTGCTAACGTGGTGGCCTTGTATTCATCCCCACCGCCTCATCCAGGTACCGTCCTCCTCATCGGCTGCCGTCGAC
GTACCTCGGCTTCCGCCCTACCGCAAAATCTCCTAACGAGACCATCTCAGCGAAGTTGTCTCCGAACCAAAGGGCAAA
AGATTAAGGCACT

RXN00247 - 3'-Region

TAAAACACGCTTTCGACGCCA

RXN00242 translatiert von RXN00242 (7148) von 1 bis 1278
VNEWRTVSLVDSTALTVIISVAVFTSAVALLGVVKRSLRWRVLGALISSAVLTSGAWVIEKLWKFDPNPWTIYLSAGLAV
FPLLSILFRTRILMATLTVIALVNTAAVINVIYQPYPTLGSFNPVPTAVSMSYADFESEQTATMDREVGALVQVPLAG
TTDDSTSGFDARDAYAYIPPAYWDNPSLQLPVLVLMPGNPGQPDQWFSSGNADQTADNFQATHDGISPIVISVDGTGSFSGNP
ACVDSDAQSVMTYLSHDPVMLIKQKFRVNQDQRTWTIGGLSYGGTCAIQMTNHPEAYGSFLDFSGQEEPTLGRQQTVDQLF
GGDEDAFKAVNPEDLLNQAISSGAHTYSGISGRFIAGSNDKSAVSALSHLDNLNSQAGMSTTFDTVAGGHSFQVWRVALANTF
DWVAKRGGLQV

RXN00242 - 5'-Region

GGATCACTATCGTTAACACCGAAACCTCCTGCTAGTTACCAAGATTTAACCGCAATTCTTGAGAGCTTT
GGGAGGATAATGGCGGT

RXN00242 - kodierende Region

GTGAATGAATGGCGAACAGTCTCGCTTGTAGATTCCACGGCGCTGACCGTGATCATCAGTGTGGCCGTGTTACTTCTGCTGT
GGCTCTGCTCGGAGTTGTGAAAAAGCGCTCTCGGTGGCGGGTTCTCGGAGCTCATCTCCTCAGCAGTTCTCACAGTGGCG
CATGGGTGGTTATTGAAAAGCTGTGGAAGCCTTCCCCGACCCCAATCCGTGGACCATCTATCTTCCGCTGGTTGGCGGTT
TTTCCCTCTGTTGAGCATCTTGTCCGCACTGGTCGTACAAGAAATACTGATGGCTACACTCACCGTGATTGCACTGGTTAACAC
GGCCGCAGTCATCAATGTCATCTACCAGCCATACCCGACGTTGGGTTCTTCATCAGCGTGGATGGCACAGGATCATTCA
ATCCGCTGTGTCCATGTCGT
ATGCAGATTTGAATCTCAGACCACTGCCCGACGATGGATGACCGTGAACTCGGTGCCCTTGTGCAGGTGCCCTAGCTGGA
ACAACAGATGATTCCACCTCCGGCTTGATGCGCGCATGCCCTACGCCTATATTCCGCTCGTATTGGGATAATCCTCCCT
ACAACGTGCCAGTTGGTTCTCATGCCCGAAACCCGGCAGCCAGATCAGTGGTTAGCAGTGGAAATGCCGATCAAACAG
CAGATAATTCAGCAACCCACGATGGCATCAGCCCCATTGTCATCAGCGTGGATGGCACAGGATCATTCA
GCTTGCCTGGATTCTGATGCCAAAGCGTGATGACATATCTATCCCACGATGTCCTCATGTTGATCAAACAGAAATTCCGAGT
CAATCAGGATCAGCGCACCTGGACAATTGGGGTTAACGTTACGGCGCACCTGTGCTTGCAGATCATGACCAATCCCCG
AAGCGTATGGTTCTTCCTGACTCTCGGGCCAGGAAGAACCAACACTGGCACACGCCAGCAAACGTTGATCAGCTTTC
GGCGCGATGAAGACGCATTCAAAGCGTTAACCGGAAGATCTGCTCAATCAAGCAATCAGCTCAGGAGCGCATACCTACAG
CGGGATTCGGGCAGGTTATTGCTGGTAGCAACGATAAAAGTGCAGTGAGCGCGCTGTCTCATCTTGATAATTGAGCAATC
AGGCAGGGCATGTCCACCACCTTGATACCGTGGCCGGTGGACATTCCCTCAGGTGTGGCGTGGCTTAGCGAATACCTTT
GATTGGGTTGCCAAGCGCGCGGATTGCAGGTT

RXN00242 - 3'-Region

TAACAATGAAAGACGCTTCACAG

RXN00194 translatiert von RXN00194 (2468) von 1 bis 441
VAGSSHTIEPEIYRGVSTLDEPSAAWGHGLKRNTIQLAGWISVLFMLGYNFGNKHGVETIWL VITALLVIGLLIHLFEPK
LFQVRTITSRNKPVGHVEPDWTYDQATLTGTWGNLTDSQLRSVNIEPSRVAHLRAADSAKELDN

RXN00194 - 5'-Region

AAATATGAGAACATAGT GAGAGTTAACCAAGTTCTGTAGGTGCTTGCAGCGGCGCGAAGGCGTACCACTGCAACTTGC
GAATAAAGGAGTAAAC

RXN00194 - kodierende Region

GTGGCTGGTTCCCTCCCACACGATTGAGCCTGAGATCTACCGCGGTATCCACCCCTTGATGAGCCTTCGGCTGCATGGGGATG
GCACGGTCTCAAGCGAACACCATCCAACCTCGCTGGCTGGATTTCCGTTCTGTTCATGCTTGGATACAACCTCGGTAAACCACA
AGGGCCACGTTGAAACCATCTGGCTTCTCGTCATCACCAGCCCTTCTGGTCATCGGCCTGCTGATCCACCTGTCAGGCCAAAG
CTCTTCCAGGTTCGCACCATCACTCCCGAACAAAGCCTGTCGGCCACGTCGAGCCAGACTGGACCTACGACCAGGCAACCCT
CACCGGCACCTGGGTAACCTCACTGACTCCCAGCTCGCTCCGTCAACATCGAGCCAAGCCGTGTCGTCACCTGCGTGCTG
CAGATTCTGCGAAAGAACTAGACAAC

RXN00194 - 3'-Region

TAGTTTTTAAAAAGAAAATGCG

RXN00162 translatiert von RXN00162 (4822) von 1 bis 354
VSTTPIHPERKKRVRQALTMFSIAAWVTGVFLLALVAEMIMKYIIGMDLPEWARFVPIAHGWVYIVFLMTTLNLGLKARWNP
TRWVTTAIAGVVPLLSFFVEHNRKEVTQTFQLNS

RXN00162 - 5'-Region
GGAGACGTCGAAAAGCATAAACCTGGAACCTTCCGGGCCGCGCCGACTGCTTGCTGAAGCCCTATCCGCTATTATTATT
TTTGAAGGAAGAGTTGC

RXN00162 - kodierende Region
GTGCTTACCAACCCCCAATCCACCCCTGAGCGCAAGAAACCGCTCGTCAGGCCCTCACCATGTTCTCCATCGCTCGCTGGGT
GACTGGTGTGTTTGCTGGCGCTGGTGGCGGAGATGATCATGAAGTACATAATTGGCATGGATCTCCTGAGTGGGCACGAT
TCGTTCCGATTGCACATGGATGGTTACATTGTTCTGATGACCACCCCTGAACCTGGGTCTGAAGGCGCGTTGGAATCCG
ACTCGTTGGGTGACCACCGCTATCCAGGTGTGGTTCCGCTGCTGTTTTGTTGAGCACAACCGCCGCAAGGAAGTTAC
TCAGACATTCCAGCTGAACCTCA

RXN00162 - 3'-Region
TAGTAAATACACAAAAACCTCC

RXN00087 translatiert von RXN00087 (6949) von 1 bis 528
MIGGIIGLILSVIIMAEKLAILEDPGHITSCDFNAVLACGDVMRSQANAFGIPNPLIGIAGFAAVAIIGAGILAGGGFRGWF
WFGAQAGLTFAMMFCHWLAYQSMSVIRALCPYCMGVWTVSIIMFVLVTAWNVTSGSDSTFVNALYKYKWWIAIVWLLIAA
AAVWSFRYMF

RXN00087 - 5'-Region

TCGTCAGTCAACAAACGTTTCCCACCCGGAGGTCTCCCGTGTCTACCGAAATCCACAACGCCCAACCAAGGCCCAACTT
GGCTGGCTGGGTGCTC

RXN00087 - kodierende Region

ATGATCGGCGGAATAATCGGCCTCATTTGTCGGTGATCATCATGGCGAAAAACTGCCATCCTCGAGGATCCGGTCACAT
CACCAAGCTGCCATTCAATGCAGTCTAGCTGTGGCGATGTCATGCGTCCGGCCAAGCTAACCGGTTGGCATCCGAATC
CGCTCATGGCATGCCGGTTCGCCGCTGTCGCCATCATGGGCCGGCATCCTCGCGGGCGGGGGTCCCGGGTTGGTC
TGGTCGGCGCCAGGCCGGACTCACTTTGCCATGATGTTCTGCCACTGGCTCGCCTACCAATCCATGTCGTCATCCGCG
GCTCTGCCCTACTGCATGGCGTGTGGACCGTATCGATCATGTTCTGCTGGTCACTGCATGGAATGTGAAACTTCA
GGCGCTCCGACAGCACGTTGTCACGCACGTACAATACAAGTGGGTACATCGCAGTCGCTGGCTGCTCATCGCAGCC
GCAGCTGTGTGGTCATCCGCTACATGTT

RXN00087 - 3'-Region

TAGGCATTAAAGGCTTCAGGCC

RXN00080 translatiert von RXN00080 (4040) von 1 bis 1530
MDILSLLMEGFAGALTPMNLLWIVGCLLGTAVGMPGLGSSMAVALLPMTFALDPTAAFIMFSGVYFGGLFGDSTMALMN
TPGQASAIASTFEGHRMALNRAPOALATAAIGAFIGGIVSSFIVVFLAPLAEELSTAFGPAEYFALALFAFVATSSVVSDSV
FKGLASLIFGLGIATIGIDSVTGIERFTLGAPQLFDGISLVTVTAILALGEVFYIAARARRDKANLETRSAGRWPWLTGTEFK
EAAPAWARGTIIGLPFGVIPVGGSEVPTFLAYSTERALDKRRKDQPQFGDKGAIRGLAAPEAAGNATTGMAMGALLALGLPVA
TAAIMLAAFRQYGIQPGPLLFDRNPELVWALLASFFIAMIVLLFINLPFAQLWAKLLLIPNHYLYSGIALFCGLGIYATSGAV
FDLLMLLGIGVVALIMRRYGYPLAPLMIQMVLGPLAETSLRDALLSSVGDFSLVSSPITWSLYAVLAIFIAVSVITAIRGRR
KHLTSQLETIDA

RXN00080 - 5' -Region

ATGTTCTGTTCCCTCATGATGAGCTCCGTGGTCTACCTCGCATTGATGTGGGCTTGGGACTTAATCTCCTCCGGACTT
TTGGGTGGTGGCTTTA

RXN00080 - kodierende Region

ATGGATATTTGTCCTCTGATGGAAGGTTCGCCGGCGCTAACGCCGATGAACCTCCTCTGGGTATTGTCGGCTGTT
GCTCGGCACCGCGGTTGGCGTATGCCCTGGTCTTGGATCCTCATGGCTGTGGCGCTGCTGCCAATGACCTCGCGCTTG
ATCCAATGCCCGTTCATATGTTCTGGCGTATATTCGGTGGTCTTCGGTACTCCACGATGGCAATTGATGAAC
ACCCAGGTCAAGGCATCGGCAATGCCCTAACATTGAGGGCACCGCATGGCTTTAACGGCGTGCACAGGGCTCTGC
TACCGCAGCGATCGGTGCCCTCATCGGCGGTATCGTCTCCTCATCGTGGTCTTCCTCGCACCAACCCTGGCGGAACGT
CCACCGCATTGGCCCCCGCGACTTCGCACTGGCACTTCGGCTCGCCACCTCCGTGGTGTCCGACTCCGTG
TTAAGGGACTTGCCTCCCTCATTTGGCCTCGGCATTGCGACCATCGGCATCGATTGGTACCGGCATCGAGCGCTTCAC
GCTCGGGGACCGCAGCTTCGACGGAATTCCCTCGTTACTGTTACCGTCGCATTGGCACTGGGAGAAAGTGTAA
TTGCAAGCCCGCGCACGCCGTGACAAAGCAAATCTGGAGACCGCGCTCTGCAGGCCGTCCGTGGCTTACCGGAACCGAATTCAA
GAAGCCGCTCCAGCCTGGGACGCCAACCATATTGGCTGCCTTCGGTGTATCCCTGGTGGATCTGAAGTCCAAC
CTTCTGGCTTACTCCACCGAGCGCGCATTGGATAAACGACGCAAAGATCCGAGTTGGCGATAAAAGGTGCAATCCGAGGAC
TCGCTGCTCCTGAAGCTGCAAGGTAAACGCCAACAGGCATGGCGATGGCGCTTCTGCCCTGGGTCTCCAGTCTGCA
ACTGCCGCATCATGTTGGCAGCGTTCCGCCAGTACGGAAATCCAGGCCGACCAACTACTCTCGATCGAACCCCTGAACCTGT
CTGGGACTTCTGCCAGCTTCTCATCGCGATGATCGCTGCTTCATCAACCTGCCGTTCGCACAGCTGTGGGAAAGC
TCCTGCTCATCCTAAACCAACTACCTCTACTCCGGCATCGCATTGTTCTGTGGCCTGGGATTTACGCCACCTCCGGCGAGT
TTCGACCTGCTCATGCTCGGCATCGGTGTCGTGGCTTGATCATGCGTCGCTACGGTTACCCGCTGGCACCGCTGATGAT
CGGTATGGTTCTGGACCTTGGCTGAAACCTCCCTCCGCACGCACACTACTGTCCTCGGTTGGCGATTTCTCCATCCTCGTCT
CCAGCCCCATCACCTGGCTCTCTACGCAGTGCCTGCCATTTCATCGGGTCAGTGTCACTGCAATCCGCGTGC
AAGCACCTGACTTCTCAGCTCGAAACCATCGACGCT

RXN00080 - 3' -Region

TAAAGTCCCCGTATAGAACAGG

CODIERENDE GENE NEUER PROTEINE VON *CORYNEBACTERIUM GLUTAMICUM*

Zusammenfassung der Offenbarung

5

Isolierte Nukleinsäuremoleküle, die als MCP-Nukleinsäuremoleküle bezeichnet werden und neue MCP-Proteine aus *Corynebacterium glutamicum* codieren, werden beschrieben. Die Erfindung stellt zudem Antisense-Nukleinsäuremoleküle, rekombinante Expressionsvektoren,

10 die MCP-Nukleinsäuremoleküle enthalten, und Wirtszellen, in die die Expressionsvektoren eingebracht worden sind, bereit. Sie stellt weiterhin isolierte MCP-Proteine, mutierte MCP-Proteine, Fusionsproteine, antigene Peptide und Verfahren zur Verbesserung der Produktion einer gewünschten Verbindung aus *C. glutamicum* be-
15 reit, die auf der genetischen Manipulation von MCP-Genen in diesem Organismus beruhen.

20**25****30****35****40****45**